

日本国特許庁  
JAPAN PATENT OFFICE

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出願年月日 2003年10月 7日  
Date of Application:

出願番号 特願2003-348670  
Application Number:

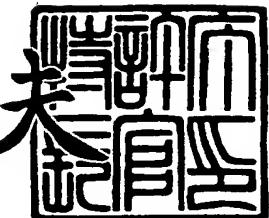
[ST. 10/C] : [JP 2003-348670]

出願人 三菱重工業株式会社  
Applicant(s):

2004年 1月 27日

特許庁長官  
Commissioner,  
Japan Patent Office

今井康



**【書類名】** 特許願  
**【整理番号】** A000304537  
**【提出日】** 平成15年10月 7日  
**【あて先】** 特許庁長官 殿  
**【国際特許分類】** C12N 7/06  
**【発明者】**  
**【住所又は居所】** 神奈川県横浜市金沢区幸浦一丁目 8番地 1 三菱重工業株式会社  
**【氏名】** 中嶋 祐二  
**【発明者】**  
**【住所又は居所】** 愛知県名古屋市中村区岩塚町字高道 1番地 三菱重工業株式会社  
**【氏名】** 田中 大輔  
**【発明者】**  
**【住所又は居所】** 愛知県名古屋市中村区岩塚町字高道 1番地 三菱重工業株式会社  
**【氏名】** 橋爪 克浩  
**【特許出願人】**  
**【識別番号】** 000006208  
**【氏名又は名称】** 三菱重工業株式会社  
**【代理人】**  
**【識別番号】** 100058479  
**【弁理士】**  
**【氏名又は名称】** 鈴江 武彦  
**【電話番号】** 03-3502-3181  
**【選任した代理人】**  
**【識別番号】** 100091351  
**【弁理士】**  
**【氏名又は名称】** 河野 哲  
**【選任した代理人】**  
**【識別番号】** 100084618  
**【弁理士】**  
**【氏名又は名称】** 村松 貞男  
**【選任した代理人】**  
**【識別番号】** 100092196  
**【弁理士】**  
**【氏名又は名称】** 橋本 良郎  
**【選任した代理人】**  
**【識別番号】** 100100952  
**【弁理士】**  
**【氏名又は名称】** 風間 鉄也  
**【先の出願に基づく優先権主張】**  
**【出願番号】** 特願2003-207883  
**【出願日】** 平成15年 8月19日  
**【手数料の表示】**  
**【予納台帳番号】** 011567  
**【納付金額】** 21,000円  
**【提出物件の目録】**  
**【物件名】** 特許請求の範囲 1  
**【物件名】** 明細書 1

【物件名】 図面 1  
【物件名】 要約書 1  
【包括委任状番号】 0001618

**【書類名】特許請求の範囲****【請求項 1】**

タンパク質変性剤およびタンパク質分解酵素から成る群から選択された一つ以上の活性成分を含み、液相においてウイルスを不活化することを特徴とするウイルス不活化剤。

**【請求項 2】**

タンパク質変性剤およびタンパク質分解酵素の両方を含み、液相においてウイルスを不活化することを特徴とするウイルス不活化剤。

**【請求項 3】**

前記タンパク質変性剤は尿素である、請求項 1 または 2 に記載のウイルス不活化剤。

**【請求項 4】**

前記タンパク質変性剤は界面活性剤である、請求項 1 または 2 に記載のウイルス不活化剤。

**【請求項 5】**

前記界面活性剤はドデシル硫酸ナトリウム (S D S) である、請求項 4 に記載のウイルス不活化剤。

**【請求項 6】**

前記酵素はプロテアーゼである、請求項 1 ~ 5 の何れか一項に記載のウイルス不活化剤。

**【請求項 7】**

前記プロテアーゼは、pfu protease Sである、請求項 6 に記載のウイルス不活化剤。

**【請求項 8】**

前記ウイルスはエンベロープを有するウイルスである、請求項 1 ~ 7 の何れか一項に記載のウイルス不活化剤。

**【請求項 9】**

前記ウイルスはエンベロープを有さないウイルスである、請求項 1 ~ 7 の何れか一項に記載のウイルス不活化剤。

**【請求項 10】**

細菌の殺菌作用を有する、請求項 1 ~ 9 の何れか一項に記載のウイルス不活化剤。

**【請求項 11】**

殺真菌作用を有する、請求項 1 ~ 10 の何れか一項に記載のウイルス不活化剤。

**【請求項 12】**

請求項 1 ~ 11 の何れか一項に記載のウイルス不活化剤が存在する溶液にウイルスを接触させることを特徴とする、ウイルスを不活化する方法。

**【請求項 13】**

ウイルス不活化フィルターであって、ウイルスをトラップするフィルターと、このフィルターに付着された請求項 1 ~ 11 の何れか一項に記載のウイルス不活化剤を具備することを特徴とするウイルス不活化フィルター。

**【請求項 14】**

室内の空気を取り入れるための吸込口と、該吸込口から取り入れた空気と冷媒とを熱交換させて冷却または加熱するための室内熱交換器と、該室内熱交換器で熱交換された空気を室内に戻すための吹出口と、前記吸込口から取り入れて熱交換した空気を前記吹出口から室内に吹き出すための室内送風手段と、前記空気が流れる内部空間に配設された請求項 13 に記載のウイルス不活化剤を担持するウイルス不活化フィルターと、前記内部空間を前記ウイルス不活化剤が活性化する雰囲気に維持する不活化剤活性化手段と、を具備してなることを特徴とする空調用室内ユニット。

**【請求項 15】**

前記内部空間に連通する開口部の一部または全部を閉じて、前記内部空間を半密閉状態または密閉状態に保持する開閉手段を設けたことを特徴とする請求項 14 に記載の空調用室内ユニット。

**【請求項 16】**

前記内部空間を密閉状態に保持し、前記室内送風手段を運転させて密閉空間内で前記ウイルス不活化剤が活性化する雰囲気とされた空気を攪拌することを特徴とする請求項15に記載の空調用室内ユニット。

【請求項17】

前記不活化剤活性化手段は、前記室内熱交換器の冷却運転により生成された凝縮水を、前記冷却運転の後に行われる前記室内熱交換器の加熱運転により加熱して気化させることを特徴とする請求項14～16のいずれか一項に記載の空調用室内ユニット。

【請求項18】

前記不活化剤活性化手段は、前記室内熱交換器の冷却運転により生成されてドレン受けに貯留された凝縮水を加熱手段により加熱して気化させることを特徴とする請求項14～16のいずれか一項に記載の空調用室内ユニット。

【請求項19】

前記内部空間を前記不活化剤活性化手段により高温多湿に維持した後、前記不活化剤担持体から水分を除去する劣化防止運転を行うことを特徴とする請求項17または18に記載の空調用室内ユニット。

【請求項20】

前記不活化剤担持体の前記ウイルス不活化剤を活性化する前に、前記内部空間に室内的空気を取り入れて前記不活化剤担持体を通過させて流すウイルス捕集運転を行うことを特徴とする請求項14～19のいずれか一項に記載の空調用室内ユニット。

【請求項21】

請求項14～20のいずれか一項に記載の空調用室内ユニットと、冷媒を圧縮するための圧縮機、及び冷媒と室内的空気との熱交換を行わせるための室外熱交換器を有する空調用室外ユニットと、これら空調用室内ユニット及び空調用室外ユニットを連結するとともに、冷媒をこれら空調用室内ユニット及び空調用室外ユニットの間で循環させるための冷媒配管と、を備えていることを特徴とする空気調和機。

**【書類名】明細書**

【発明の名称】ウイルス不活化剤およびウイルス不活化方法、該不活化剤を備えたフィルター、並びに該フィルターを具備する空気調和機

**【技術分野】****【0001】**

本発明はウイルスを不活化するウイルス不活化剤およびウイルス不活化方法に関し、さらに、該不活化剤を備えたウイルス不活化フィルターおよび該フィルターを具備する空気調和機に関する。

**【背景技術】****【0002】**

ウイルスが原因となる感染症は現在でも依然として問題になっており、例えばインフルエンザの大流行などは毎年マスメディアを賑わしている。インフルエンザなどについては、医薬品開発による対処が既に行われており、ワクチンを流行前に接種することで感染を防げる可能性が高い。しかし、ごく最近に騒動になったSARSウイルスのように、これまでに発見されていない未知のウイルスが突如出現した場合、そのウイルスに対応するワクチンの開発が間に合わず、多数の感染者を出すに至る。また、例えば天然痘のように既に撲滅されたとされるウイルスなども、バイオテロや感染の進入などによって人為的に感染が拡大されないとも限らない。そうした場合、例えば種痘未接種者などのように、免疫を持たない人間が死の危険性に曝されることになる。このような未知のウイルス、或いは人の記憶から忘れ去られたウイルスに対して我々人類が取れる対応としては、（1）感染の可能性がある地域に近寄らない、（2）感染の可能性がある人物と接触しない、などがあるが、社会全体の生産性が低下するなど現実的な対処法とはいえない。

**【0003】**

一般的に、ウイルスを不活化するにはアルコールやアルカリ、次亜塩素酸などを噴霧することが有効である。しかしながら、これらの方法はウイルスを一時的に不活化するのみである。また、酸・アルカリなどの薬品は、人間を始めとした生物にとって危険性が高く、迂闊に取り扱えないなどの問題がある。

**【0004】**

もしウイルスを持続的に不活化する方法が開発されれば、例えば空気調和機に使用できるような効率の良いウイルス不活化システムを開発することも可能である。そのような空調設備を完備することによって、ウイルス蔓延の危険性が生じた場合でも、閉鎖空間を安全に維持することが可能であるなどの利点が考えられる。特許文献1には、酵素を固定化した空気浄化フィルターが開示されている。しかしながら、特許文献1の空気浄化フィルターは微生物を殺菌するためのものであり、さらに酵素のみを使用していることから、ウイルスを除去する能力に乏しいと考えられる。

**【特許文献1】国際公開第98/04334号パンフレット****【発明の開示】****【発明が解決しようとする課題】****【0005】**

このような状況に鑑み、本発明は、空気調和機などに応用することが可能であり、効果的且つ持続的にウイルスを不活化するウイルス不活化剤およびウイルス不活化方法を提供することを目的とする。さらに本発明は、該不活化剤を具備するウイルス不活化フィルター、および該フィルターを具備する空気調和機を提供することを目的とする。

**【課題を解決するための手段】****【0006】**

上記目的を達成するために、本発明では、その一つの側面において、タンパク質変性剤およびタンパク質分解酵素から成る群から選択された一つ以上の活性成分を含み、液相においてウイルスを不活化することを特徴とするウイルス不活化剤を提供する。

**【0007】**

また、本発明のもう一つの側面に従えば、タンパク質変性剤およびタンパク質分解酵素

の両方を含み、液相においてウイルスを不活化することを特徴とするウイルス不活化剤を提供する。

【0008】

前記タンパク質変性剤は尿素であり、また、前記酵素はプロテアーゼであることが好ましく、特に、pH protease Sであることが好ましい。

【0009】

好ましくは、前記ウイルスはエンベロープを有するウイルスであるかまたはエンベロープを有さないウイルスである。

【0010】

前記不活化剤は、殺菌作用および殺真菌作用を有する

また、本発明はもう一つの側面に従って、上記のウイルス不活化剤が存在する溶液にウイルスを接触させることを特徴とする、ウイルスを不活化する方法を提供する。

【0011】

また、本発明はもう一つの側面に従って、ウイルス不活化フィルターであって、ウイルスをトラップするフィルターと、このフィルターに付着された上記のウイルス不活化剤を具備することを特徴とするウイルス不活化フィルターを提供する。

【0012】

また、本発明はもう一つの側面に従って、室内の空気を取り入れるための吸込口と、該吸込口から取り入れた空気と冷媒とを熱交換させて冷却または加熱するための室内熱交換器と、該室内熱交換器で熱交換された空気を室内に戻すための吹出口と、前記吸込口から取り入れて熱交換した空気を前記吹出口から室内に吹き出すための室内送風手段と、前記空気が流れる内部空間に配設されたウイルス不活化剤を担持するウイルス不活化フィルターと、前記内部空間を前記ウイルス不活化剤が活性化する雰囲気に維持する不活化剤活性化手段と、を具備してなることを特徴とする空調用室内ユニットを提供する。

【0013】

好ましくは、前記空調用室内ユニットには、前記内部空間に連通する開口部の一部または全部を閉じて、前記内部空間を半密閉状態または密閉状態に保持する開閉手段が設けられる。

【0014】

好ましくは、前記空調用室内ユニットは、前記内部空間を密閉状態に保持し、前記室内送風手段を運転させて密閉空間内で前記ウイルス不活化剤が活性化する雰囲気とされた空気を攪拌する。

【0015】

好ましくは、前記不活化剤活性化手段は、前記室内熱交換器の冷却運転により生成された凝縮水を、前記冷却運転の後に行われる前記室内熱交換器の加熱運転により加熱して気化する。

【0016】

好ましくは、前記不活化剤活性化手段は、前記室内熱交換器の冷却運転により生成されてドレン受けに貯留された凝縮水を加熱手段により加熱して気化する。

【0017】

好ましくは、前記空調用室内ユニットは、前記内部空間を前記不活化剤活性化手段により高温多湿に維持した後、前記不活化剤担持体から水分を除去する劣化防止運転を行う。

【0018】

好ましくは、前記空調用室内ユニットは、前記不活化剤担持体の前記ウイルス不活化剤を活性化する前に、前記内部空間に室内の空気を取り入れて前記不活化剤担持体を通過させて流すウイルス捕集運転を行う。

【0019】

さらに、本発明の一つの側面に従って上記の空調用室内ユニットと、冷媒を圧縮するための圧縮機、及び冷媒と室内の空気との熱交換を行わせるための室外熱交換器を有する空調用室外ユニットと、これら空調用室内ユニット及び空調用室外ユニットを連結するとと

もに、冷媒をこれら空調用室内ユニット及び空調用室内ユニットの間で循環させるための冷媒配管と、を備えていることを特徴とする空気調和機が提供される。

【発明の効果】

【0020】

本発明に従うと、人体に害を与えずにウイルスを効果的および持続的に不活化するウイルス不活化剤が提供される。

【0021】

また、該不活化剤を具備し、室内のウイルス量を低減させることができ可能な空調用室内ユニットおよび空気調和機が提供される。

【発明を実施するための最良の形態】

【0022】

1. ウイルス不活化剤

ウイルスは、一般にタンパク質および核酸を基本組成とする感染性物質である。本発明は、本発明者らが、活性成分としてタンパク質変性剤またはタンパク質分解酵素を用いることによってウイルスを不活化できることに加えて、人体に害を与えず、且つ、長期間効果が持続し、さらに、経済的に優れたウイルス不活化が可能であることを明らかにしたことに基づく。また、本発明のウイルス不活化剤は、例えば空気調和機などの機械に組み込むことも容易であり、実用化に優れたウイルス不活化剤である。

【0023】

さらに、本発明のウイルス不活化剤は、ウイルスのみならず、微生物、特に細菌の殺菌作用を有し、また、カビ等の真菌の殺真菌作用を有する。

【0024】

本発明で用いられるタンパク質変性剤は、ウイルスのタンパク質を変性させ、これによってウイルスを不活化させるものである。タンパク質変性剤には尿素、塩酸グアニジン、およびドデシル硫酸ナトリウム（SDS）のような界面活性剤などを用いることができる。

【0025】

タンパク質分解酵素とは、タンパク質およびペプチドを分解する性質を有する酵素を総括的に示す。本発明で用いられるタンパク質分解酵素は、ウイルスのタンパク質を分解し、これによってウイルスを不活化させるものであり、特にプロテアーゼが用いられる。プロテアーゼは周知の酸性、中性および塩基性の何れのプロテアーゼであってよい。例えば、トリプシンなどのセリンプロテアーゼ、パパイン、カルパイン、カテプシンBおよびカテプシンLなどのシステインプロテアーゼ、ペプシン、レニンおよびカテプシンDなどのアスパラギン酸プロテアーゼおよびメタロプロテアーゼなどのプロテアーゼであってよい。しかしながら特に好ましいプロテアーゼは、タカラバイオ社から販売されているpfu protease Sである。このプロテアーゼは、耐熱性が高く、また、尿素やSDSのような変性剤と共に存しても耐久性が高いことを特徴とする。

【0026】

プロテアーゼによりウイルスを不活化する場合、使用されるプロテアーゼの至適条件を考慮して、温度および補酵素などの条件を実施者が任意に選択してよい。

【0027】

本発明においてウイルスの不活化とは、ウイルスの感染力が失われることを意味する。上記の変性剤や酵素のような活性成分によってウイルスのタンパク質を変性あるいは分解することによって、ウイルスの感染力を失わせることができる。また、殺菌作用、殺真菌作用とは、細菌または真菌を死滅させ、或いはその生育を阻害することを意味する。

【0028】

酵素や変性剤による反応は、液相において行われることが好ましい。従って本発明のウイルス不活化剤も、溶液中およびそれに準じた液相において用いられることが好ましい。

【0029】

さらに本発明は、一つの側面において、ウイルスの不活化にタンパク質分解酵素とタン

パク質変性剤を併用して使用するというユニークで且つ新しい発想を基に達成された。従って、本発明のこの側面において重要な点の1つは、それらの濃度および処理時間などの詳細な条件ではなく、タンパク質分解酵素とタンパク質変性剤の併用処理を利用してウイルスを不活化すること自体にある。言い換えれば、タンパク質分解酵素の種類および濃度、タンパク質変性剤の種類および濃度などの条件は、可能な組み合わせの全てが本発明に含まれるものである。

#### 【0030】

ウイルスには、本発明で用いたタンパク質分解酵素と類似した効果を持つ溶菌酵素を有するものもある。そのようなウイルスは当然ながらそれらの酵素に対して耐性を持っているため、本発明のタンパク質分解酵素によつても不活化することが困難である。しかしながら、タンパク質変性剤がウイルスのタンパク質を変性することによって、酵素に耐性を有するウイルスにも分解酵素が作用しやすくなるなどの利点が考えられる。また、タンパク質変性剤およびタンパク質分解酵素の両方を併用することによって、分解酵素の使用濃度を低くすることができる。

#### 【0031】

このように、本発明の一つの側面によれば、タンパク質変性剤およびタンパク質分解酵素の両方を併用することによって、後述の実施例で示すように、より効率的にウイルスの不活化を行うことが可能である。

#### 【0032】

ウイルスの中には、タンパク質構造体の外側を取り巻く膜構造物を有するものもあり、これをエンベロープという。これは細胞膜同様、脂質二重膜であり、ウイルス特異的なタンパク質がその上に存在している。本発明は、エンベロープを有するウイルスおよび有さないウイルスの両方を対象とするものであり、それによって、広範囲にわたるウイルスに対して有効な不活化剤および不活化方法を提供するものである。

#### 【0033】

##### 2. ウイルス不活化方法

以下、タンパク質変性剤およびタンパク質分解酵素を用いてウイルスを不活化する方法に関して説明する。

#### 【0034】

本発明に従つて、タンパク質変性剤を使用してウイルスを不活化する場合、例えば尿素を用いることができ、尿素は約9M程度の高濃度で用いることが好ましい。

#### 【0035】

また、本発明に従つて、タンパク質分解酵素を使用してウイルスを不活化する場合、例えばプロテアーゼを用いることができ、その濃度は、例えばpflu プロテアーゼS (pflu protease S、タカラバイオ社販売) を用いた場合で最終濃度2%であることが好ましい。また、プロテアーゼを使用する場合、処理温度や処理時間などの諸条件によって得られる効果は変動する。従つて、使用されるプロテアーゼの濃度は上記に限定されるものではなく、種々の条件で有効に使用することが可能である。

#### 【0036】

さらに、本発明に従つてウイルスを不活化する場合に、タンパク質変性剤およびタンパク質分解酵素を共存させることにより、効率的にウイルスを不活化させることができる。例えば、pflu プロテアーゼS (pflu protease S、タカラバイオ社販売) を用いた場合、単独では最終濃度が2%程度必要であるが、9Mの尿素を共存させた場合では0.2%程度の濃度で十分な不活化効果を得ることができる。

#### 【0037】

##### 3. 空気調和機への利用

本発明のウイルス不活化方法は空気調和機に適用させることができるものである。即ち、その一つの側面に従えば、本発明はウイルス不活化フィルターを提供し、さらに、このウイルス不活化フィルターを空調用室内ユニットに具備する空気調和機を提供するものである。

#### 【0038】

### (1) ウィルス不活化フィルター

本発明に従って提供されるウィルス不活化フィルターは、ウィルスをトラップするフィルターと、このフィルターに付着されたウィルス不活化剤を具備するものである。ウィルスをトラップするフィルターは、例えば不織布などで構成することができる。ウィルス不活化剤は、タンパク質変性剤およびタンパク質分解酵素から成る群から選択された一つ以上の活性成分を含む。このウィルス不活化剤を前述のフィルターに付着させることによって、ウィルスをトラップし不活化する。ウィルス不活化剤をフィルターに付着させる方法としては、ウィルス不活化剤をフィルターまたは粒子などの担体に後述の方法で担持させることができる。

#### 【0039】

本発明のウィルス不活化剤は液相においてウィルスを不活化するものであるが、フィルターの繊維または粒子などの担体に吸湿性を有する材質を用いることによって、繊維の表面または担体粒子の内部などに微小な液相を生じさせ、これによって不活化剤を活性化させることができる。

#### 【0040】

フィルターの材質としては、例えばポリエチレン (PE)、ポリプロピレン (PP)、ポリエチレンテレフタレート (PET)、およびポリアミド (PA) などから成る繊維を使用することができる。また、担体の材質としては、例えばアクリル酸-ビニルアルコール共重合体、アクリル酸-ナトリウム重合体などの吸水性ポリマーを使用することができる。

#### 【0041】

フィルターを吸湿性繊維で構成する場合には、撥水性繊維を組み合わせて用いてもよい。撥水性繊維を組み込むことにより、フィルターに形状維持効果を与えることができ、フィルターが多量の湿気を吸収した場合でも型の崩れを防ぐことが可能である。後述するように、フィルターの型としては種々の構成が可能であるが、例えばプリーツ型などを採用することもできる。撥水性繊維による形状維持効果は、特にプリーツ型のような構成を有するフィルターにおいて有効である。

#### 【0042】

撥水性繊維を組み合わせることにより、フィルターに不活化剤を付着させる際に、浸漬・吹きつけなどで多量の湿気が与えられる場合でも、フィルター型の構成を破損することなく維持することができる。従って、この撥水性繊維は、フィルターに不活化剤を付着させる前に吸湿性繊維と組み合わせることが重要である。

#### 【0043】

また、フィルター型の構成が維持されることによって、フィルターの単位面積あたりに担持される不活化剤の量も均一にすることができる。

#### 【0044】

さらに、後述するように空調機に備えられたフィルターには、風圧による外力が加わるが、撥水性繊維を加えることでフィルターの強度を増すことができ、フィルターの変形を防ぐことができる。

#### 【0045】

### (2) 空気調和機

本発明に従って提供される空気調和機は、上述したウィルス不活化フィルターを具備するものである。ウィルス不活化フィルターは、空調用室内ユニットに備えられ、空気調和機が作動した際に吸い込む空気がこのフィルターを通過する構成とする。このような構成のため、空気調和機を作動することによって室内のウィルスをフィルターに捕集し、不活化させることができる。

#### 【0046】

### (実施例)

以下、実施例を参照して本発明を更に詳しく説明する。実施例では、実験室で操作可能なウィルスおよび細菌を用い、本発明によるウィルス不活化剤の効果を確認するための基

基礎試験を行った。また、不活化剤を備えたフィルターを用い、ウイルス、細菌およびカビの不活化試験を行った。

【0047】

1. 不活化剤および不活化方法

(1) 材料

実験室で扱えるウイルスの代表例として、細菌を宿主とするウイルス、即ちバクテリオファージを用いた。バクテリオファージと大腸菌による実験系は、例えばインフルエンザウイルスと人間におけるウイルスの感染および増殖のモデルと考えられる。このバクテリオファージを用いた試験を実施し、試験管内の液中においてバクテリオファージと酵素または変性剤を接触させることによるバクテリオファージの不活化を確認した。

【0048】

バクテリオファージとして、 $\lambda$ ファージおよびM13ファージを用いた。これらのファージは、分子生物学的に最もよく研究されており、現在でもcDNAライブラリーの構築、遺伝子の発現解析などに多用されているファージである。 $\lambda$ ファージはテンペレートファージであり、細菌細胞に感染した時、増殖して細胞を殺す場合（溶菌感染）と、溶原化してプロファージとなり、宿主菌と行動を共にする場合（溶原化）の二つの生活環をもつファージである。M13ファージは纖維状の一本鎖DNAファージである。これは宿主内で増殖した後、宿主を溶菌することなく菌体外に放出される。それぞれ、大腸菌（E.coli）のXL1-Blue株およびJM109株を宿主とする。双方とも、宿主と同様の性質を保持しない菌株には感染しない。このように性質や宿主が異なるファージを用いて試験することにより、幅広いウイルスに対する適用可能性を評価することができる。なお、大腸菌はLB培地（表1）によって培養し、三角フラスコで一晩、37℃で振盪培養した。

【表1】

表1 LB培地の組成

|            |        |
|------------|--------|
| 酵母抽出液      | 5g     |
| NaCl       | 5g     |
| トリプトン      | 10g    |
| 水          | 1000mL |
| 寒天(固体培地のみ) | 15g    |

【0049】

(2) 方法

＜実施例1  $\lambda$ ファージ液の作成＞

$\lambda$ ZAPII（登録商標）vector kit (undigested)およびGigapack（登録商標）III Packaging kit（共に東洋紡販売）を用い、添付マニュアルに従い $\lambda$ ファージDNAをパッケージングし、 $\lambda$ ファージを作成した。

【0050】

宿主菌株としては大腸菌（E. coli）XL1-Blue MRF'を用いた。予め培養しておいたXL1-Blue MRF'に作成した $\lambda$ ファージを感染させ、さらに培養した。その後、培養液を遠心分離し、 $\lambda$ ファージ原液を得た。この原液を適度に希釈した溶液10 $\mu$ LをXL1-Blue MRF'（OD～1にSM緩衝液（表2）で洗浄済み）100 $\mu$ Lと混合し、LB培地を用いて37℃で15分間インキュベーションした。この培養液に、0.7%アガロース（agarose L03、タカラバイオ社販売）を含むLB培地（オートクレーブ滅菌後、恒温槽にて45℃に保持していたもの。以降はトップアガーと称す。）を4mL加え、攪拌した後、あらかじめ用意しておいた1.5%寒天を含む固体LB培地上に注いだ。トップアガーが十分に冷えて固化したことを確認し、37℃で一晩インキュベーションした。

【0051】

インキュベーション後の固体培地にプラークが出現していることを確認し、5mLのSM緩衝液を加え、冷蔵庫にて1日間静置した。固体培地を冷蔵庫から取り出し、SM緩衝液

を回収し、遠心分離機にかけた（6000×g、20分、2℃）。得られた上清をλファージ液として以降の不活性化試験で用いた。なお、λファージ液は0.5mLずつ1.5mL容のエッペンドルフ社製チューブ（以降、1.5mL容チューブと称す。）に分注し、クロロフォルムを一滴加えた後、4℃で保存した。

【表2】

表2 SM緩衝液

|                                      |       |
|--------------------------------------|-------|
| Tris-HCl(pH7.5)                      | 50mM  |
| NaCl                                 | 100mM |
| MgSO <sub>4</sub> ·7H <sub>2</sub> O | 10mM  |
| ゼラチン                                 | 0.01% |

オートクレーブ滅菌する。

【0052】

＜実施例2 λファージの活性試験＞

以降の試験に使用するλファージの実験系が確立していることを証明するために、λファージの活性試験を行い、回収率を算出した。

上記の実施例1で作成したλファージ液40μLに、360μLの生理食塩リン酸緩衝液（PBS）+10mM MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O液を添加した。試験中に起こり得るpHの変動を抑えるためにPBSを用い、不活性化剤に起因しないλファージの感染力低下を最小限にするために10mM MgSO<sub>4</sub>を共存させた。

【0053】

溶液は1.5mL容チューブに入れ、さらに600μLのPEG液（20% PEG6000、2.5M NaCl）を加え、氷上で3時間静置した。その後、15,000rpmで20分間遠心分離し、上清を捨てた。得られた沈殿物（λファージ・PEG複合物）にSM緩衝液を200μL加え、沈殿物をよく懸濁した。PEG液で処理したこのλファージ溶液を、PEG沈殿処理液とした。

【0054】

PEG沈殿処理液をSM緩衝液で希釈した液10μLと、XL1-Blue MRF'のSM懸濁液（100μL）を混合し、37℃で15分間インキュベーションした。インキュベーション終了後、トップアガーベースを3mL加えて攪拌し、あらかじめ用意しておいた1.5%寒天を含む固体LB培地上に注いだ。37℃で5時間インキュベーションした後、出現したplaques数を計数した。得られたplaques数から、pfu（plaques形成単位、pfu/mL）を求めた。

【0055】

比較対照として、実施例1で作成したλファージ液をPEG沈殿処理を行わずにXL1-Blue MRF'に感染させ、plaques数を計数してpfuを求めた。結果を表3に示した。

【表3】

表3 λファージの活性

| 試験条件    | 感染力(pfu/mL)         |
|---------|---------------------|
| PEG沈殿処理 | 1.9×10 <sup>8</sup> |
| 無処理     | 9.2×10 <sup>8</sup> |

【0056】

PEG沈殿処理液は、PEG沈殿処理を行った際にSM緩衝液へ懸濁したことにより、実施例1で作成したλファージ液の1/5濃度になっている。よって、表3から、PEG沈殿処理後のλファージの回収率は  $(1.9 \times 10^8 \times 5) / (9.2 \times 10^8) \times 100 = 103\%$  であった。この結果より、PEG沈殿処理をしてもλファージがほぼ回収されることが確認された。さらに、PBSおよびMgSO<sub>4</sub>を使用してもλファージの安定性に影響を及ぼさないことが確認された。

## 【0057】

<実施例3  $\lambda$  ファージの不活化試験1>

変性剤または酵素による $\lambda$  ファージの不活化を試験した。変性剤は尿素を用い、酵素は pfu プロテアーゼ S (pfu protease S、タカラバイオ社販売) を用いた。

実施例1で作成した $\lambda$  ファージ液40  $\mu$ Lに、P B S + 10mM MgSO<sub>4</sub> · 7H<sub>2</sub>O液を352  $\mu$ L添加し、さらにpfu プロテアーゼ S を 8  $\mu$ L添加した (最終濃度 2 %)。これを 1.5mL容チューブに入れ、プロテアーゼ処理液とした。

また、 $\lambda$  ファージ液40  $\mu$ Lに、9 M尿素を含むP B S + 10mM MgSO<sub>4</sub> · 7H<sub>2</sub>O液を360  $\mu$ L添加し、1.5mL容チューブに入れた。これを尿素処理液とした。

また、ファージ液40  $\mu$ Lに、9 M尿素を含むP B S + 10mM MgSO<sub>4</sub> · 7H<sub>2</sub>O液を352  $\mu$ L添加し、さらにpfu プロテアーゼ S を 8  $\mu$ L添加した (最終濃度 2 %)。これを 1.5mL容チューブに入れ、尿素・プロテアーゼ処理液とした。

対照として、 $\lambda$  ファージ液40  $\mu$ LにP B S + 10mM MgSO<sub>4</sub> · 7H<sub>2</sub>O液を360  $\mu$ L添加した。これを無処理液とした。

各処理液を、37°Cで1時間インキュベーションした。インキュベーション終了後、600  $\mu$ LのP E G液 (20% PEG6000、2.5M NaCl) を加え、氷中で3時間静置した。その後、15,000rpmで20分間、遠心分離し、上清を捨てた。得られた沈殿物にSM緩衝液を200  $\mu$ L加え、沈殿物をよく懸濁した。この懸濁液をSM緩衝液で希釈し、この希釈液10  $\mu$ Lと、大腸菌XL1-Blue MRF' のSM懸濁液(100  $\mu$ L)とを混合し、37°Cで15分間インキュベーションした。インキュベーション終了後、トップアガーを3 mL加えて攪拌し、あらかじめ用意しておいた1.5%寒天を含む固体LB培地上に注いだ。37°Cで5時間インキュベーションした後、出現したplaques数を計数し、pfuを求めた。その結果を表4に示した。

【表4】

表4 各試験条件における $\lambda$  ファージの感染力

| 試験条件            | 感染力(pfu/mL)         |
|-----------------|---------------------|
| プロテアーゼ処理        | 1.8×10 <sup>8</sup> |
| 尿素処理            | 0                   |
| 尿素・プロテアーゼ処理     | 0                   |
| 無処理             | 1.9×10 <sup>8</sup> |
| $\lambda$ ファージ液 | 9.2×10 <sup>8</sup> |

## 【0058】

この結果、プロテアーゼ処理液では $\lambda$  ファージが不活化されていないことが確認された。しかし、9 Mの尿素を添加した尿素処理液では、プロテアーゼの有無に関わらず $\lambda$  ファージが不活化された。従って、高濃度の尿素によって $\lambda$  ファージを不活化できることが示された。

## 【0059】

<実施例4  $\lambda$  ファージの不活化試験2>

尿素添加濃度および尿素処理時間を変化させ、 $\lambda$  ファージの不活化を試験した。

実施例1で作成した $\lambda$  ファージ液40  $\mu$ Lに、それぞれ0 M、3 M、および9 Mの尿素を含むP B S + 10mM MgSO<sub>4</sub> · 7H<sub>2</sub>O液360  $\mu$ Lを混合し、1.5mL容チューブに入れた。それぞれの混合液と、対照として $\lambda$  ファージ液を37°Cで、0、15、および60分間インキュベーションした。インキュベーション終了後、600  $\mu$ LのP E G液 (20% PEG6000、2.5M NaCl) を加え、氷中で3時間静置した。その後、15,000rpmで20分間遠心分離し、上清を捨てた。得られた沈殿物にSM緩衝液を200  $\mu$ L加え、沈殿物をよく懸濁した。この懸濁液をSM緩衝液で希釈した希釈液10  $\mu$ Lと、大腸菌XL1-Blue MRF' のSM懸濁液(100  $\mu$ L)とを混合し、37°Cで15分間インキュベーションした。インキュベーション終了後、トップアガーを3 mL加えて攪拌し、あらかじめ用意しておいた1.5%寒天を含む固体LB培地上に注いだ

。37℃で5時間インキュベーションした後、出現したplaques数を計数し、pfuを求めた。その結果を表5に示した。

【表5】

表5 各試験条件におけるλファージの感染力(pfu/mL)

| 処理時間(分) | 試験条件            |                   |                   |                 |
|---------|-----------------|-------------------|-------------------|-----------------|
|         | 9M尿素            | 3M尿素              | 0M尿素              | λファージ液          |
| 0       | $4 \times 10^6$ | $9.4 \times 10^7$ | $1.1 \times 10^8$ | $8 \times 10^8$ |
| 15      | 0               | $1.5 \times 10^8$ | $1.1 \times 10^8$ |                 |
| 60      | 0               | $1.1 \times 10^8$ | $1.4 \times 10^8$ |                 |

## 【0060】

前述したように、λファージ液は他の処理液に比べて5倍濃度のλファージを有する。尿素0Mの溶液では、λファージ液の1/5程度のplaquesが観察されたことから、λファージは全く不活化されていないことが確認できた。また3Mの尿素を添加した場合でも、λファージは処理時間によらずほとんど不活化されていないことが確認できた。しかしながら、9Mの尿素を添加した場合では、処理時間15分以上で、λファージは完全に不活化された。また、尿素添加直後でも、λファージはある程度不活化されていることが確認できた。従って、9Mの尿素を添加した場合、λファージは極めて急速に不活化されることが示唆された。

## 【0061】

## &lt;実施例5 λファージの不活化試験3&gt;

実施例4において、高濃度の尿素がλファージの不活化に有効であることが示唆された。そこでさらに、9Mの尿素による処理時間を変化させてλファージの不活化を試験した。

## 【0062】

実施例1で作成したλファージ液 $40\mu\text{L}$ と $360\mu\text{L}$ の9Mの尿素を含むPBS+10mM MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O液を混合し、1.5mL容チューブに入れた。この混合液を37℃で、0、7、5、15、30、および60分間インキュベーションした。インキュベーション終了後、600μLのPEG液(20% PEG6000、2.5M NaCl)を加え、氷中で3時間静置した。その後、15,000rpmで20分間遠心分離し、上清を捨てた。

## 【0063】

得られた沈殿物にSM緩衝液を $200\mu\text{L}$ 加え、沈殿物をSM緩衝液に良く懸濁した。この懸濁液をSM緩衝液で希釈した希釈液 $10\mu\text{L}$ と、大腸菌XL1-Blue MRF'のSM懸濁液(100μL)とを混合し、37℃で15分間インキュベーションした。インキュベーション終了後、トップアガーパンを3mL加えて攪拌し、あらかじめ用意しておいた1.5%寒天を含む固体LB培地上に注いだ。37℃で5時間インキュベーションした後、出現したplaques数を計数し、pfuを求めた。比較対照として、無処理液のpfuを同様の手順で求めた。これらの結果を表6に示した。

## 【表6】

表6 9M尿素添加時のλファージの感染力

| 処理時間(分) | 感染力(pfu/mL)       |
|---------|-------------------|
| 0       | $2.8 \times 10^5$ |
| 7.5     | 0                 |
| 15      | 0                 |
| 30      | 0                 |
| 60      | 0                 |
| λファージ液  | $8.4 \times 10^8$ |

## 【0064】

λファージの大部分は、9Mの尿素に接触後、直ちに不活化されることが確認された。その不活化率は約99.96%に達した。なお、尿素を添加した直後であればλファージを回収できたことから、9Mの尿素の存在はλファージの回収率に影響を与えないと考えられる。

上記の表5および表6の結果からλファージの不活化率を算出し、図1のグラフに示した。不活化率= {1 - 各処理液のpfu / (無処理液のpfu / 5)} × 100である。

## 【0065】

## &lt;実施例6 M13ファージ液の作成&gt;

M13ファージのDNAとして、M13mp18RF1（東洋紡販売）を用いた。宿主菌株は大腸菌JM109を用いた。M13ファージDNA溶液 $1\mu\text{L}$ と滅菌蒸留水 $9\mu\text{L}$ を混合し、JM109のコンピテントセル（E.coli JM109、東洋紡販売）に、添付のマニュアルに従って形質転換した。この形質転換した大腸菌を、別途作成していたLB培地（10mL）に接種し、37°Cで一晩、緩やかに振盪培養した。

## 【0066】

培養液を遠心分離（6000g×20分、4°C）し、上清を得た。この上清にはM13ファージが含まれ、これをM13ファージ原液とする。この原液 $10\mu\text{L}$ を、別途培養していたJM109のSM懸濁溶液（OD～1にSMで洗浄済み） $100\mu\text{L}$ に加え、37°Cで15分間インキュベーションした。この培養液に、トップアガーを4mL加えて攪拌した後、あらかじめ用意しておいた1.5%寒天を含む固体LB培地上に注いだ。トップアガーが十分に冷え、固化したことを確認して37°Cで一晩インキュベーションした。

## 【0067】

インキュベーション後の固体培地にプラークが出現していることを確認し、5mLのSM緩衝液を加え、冷蔵庫にて1日間静置した。固体培地を冷蔵庫から取り出し、SM緩衝液を回収し、遠心分離にかけた（6000g×20分、2°C）。得られた上清をM13ファージ液として以降の不活化試験で用いた。なお、M13ファージ液は0.5mLずつ1.5mL容チューブに分注し、クロロフォルムを一滴加えた後、4°Cで保存した。

## 【0068】

## &lt;実施例7 M13ファージの活性試験&gt;

以降の実施例において使用するM13ファージの実験系が確立していることを証明するために、M13ファージの活性試験を行い、回収率を算出した。

上記の実施例6で作成したM13ファージ液 $40\mu\text{L}$ に、 $360\mu\text{L}$ のPBS+10mM MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O液を添加した。試験中に起こり得るpHの変動を抑えるためにPBSを用い、不活化剤に起因しないM13ファージの感染力低下を最小限にするために10mM MgSO<sub>4</sub>を共存させた。

## 【0069】

溶液は1.5mL容チューブに入れ、さらに $600\mu\text{L}$ のPEG液（20% PEG6000、2.5M NaCl）を加え、氷中で3時間静置した。その後、15,000rpmで20分間遠心分離し、上清を捨てた。得

られた沈殿物にSM緩衝液を200μL加え、沈殿物をSM緩衝液に良く懸濁した。PEG液で処理したこのM13ファージ溶液を、PEG沈殿沈処理液とする。

【0070】

得られたPEG沈殿処理液をSM緩衝液で希釈した液10μLと、JM109のSM懸濁液(100μL)を混合し、37℃で15分インキュベーションした。インキュベーション終了後、トップアガーを3mL加えて攪拌し、あらかじめ用意しておいた1.5%寒天を含む固体LB培地上に注いだ。37℃で5時間インキュベーションした後、出現したplaques数を計数した。得られたplaques数から、pfu(plaques形成単位、pfu/mL)を求めた。

【0071】

比較対照として、実施例6で作成したM13ファージ液をPEG沈殿処理を行わずにJM109に感染させ、plaques数を計数してpfuを求めた。結果を表7に示した。

【表7】

表7 M13ファージの活性

| 試験条件    | 感染力(pfu/mL)          |
|---------|----------------------|
| PEG沈殿処理 | 2.0×10 <sup>10</sup> |
| 無処理     | 1.1×10 <sup>11</sup> |

【0072】

PEG沈殿処理液は、PEG沈殿処理を行った際にSM緩衝液へ懸濁したことにより、実施例6で作成したM13ファージ液の1/5濃度になっている。表7の値から、PEG沈殿処理後のM13ファージの回収率は約91%であった。この結果より、PEG沈殿処理をしてもM13ファージがほぼ回収されることが確認された。さらに、PBSおよびMgSO<sub>4</sub>を使用してもM13ファージの安定性に影響を及ぼさないことが確認された。

【0073】

＜実施例8 M13ファージの不活化試験1＞

変性剤または酵素によるM13ファージの不活化を試験した。変性剤は尿素を用い、酵素はpfuプロテアーゼS(pfus protease S、タカラバイオ社販売)を用いた。

実施例6で作成したM13ファージ液40μLに、PBS+10mM MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O液を352μL添加し、さらにpfuプロテアーゼSを8μL添加した(最終濃度2%)。これを1.5mL容チューブに入れ、プロテアーゼ処理液とした。

また、M13ファージ液40μLに、9M尿素を含むPBS+10mM MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O液を360μL添加し、1.5mL容チューブに入れた。これを尿素処理液とした。

また、M13ファージ液40μLに、9M尿素を含むPBS+10mM MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O液を352μL添加し、さらにpfuプロテアーゼSを8μL添加した(最終濃度2%)。これを1.5mL容チューブに入れ、尿素・プロテアーゼ処理液とした。

対照として、実施例6で作成したM13ファージ液40μLに、360μLのPBS+10mM MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O液を混合し、これを無処理液とした。

各処理液を、37℃で1時間インキュベーションした。インキュベーション終了後、600μLのPEG液(20%PEG6000、2.5M NaCl)を加え、氷中で3時間静置した。その後、15,000rpmで20分間遠心分離し、上清を捨てた。得られた沈殿物にSM緩衝液を200μL加え、沈殿物をよく懸濁した。この懸濁液をSM緩衝液で希釈し、この希釈液10μLと、大腸菌JM109のSM懸濁液(100μL)とを混合し、37℃で15分間インキュベーションした。インキュベーション終了後、トップアガーを3mL加えて攪拌し、あらかじめ用意しておいた1.5%寒天を含む固体LB培地上に注いだ。37℃で5時間インキュベーションした後、出現したplaques数を計数し、pfuを求めた。その結果を表8に示した。

## 【表8】

表8 各試験条件におけるM13ファージの感染力

| 試験条件        | 感染力(pfu/mL)          |
|-------------|----------------------|
| プロテアーゼ処理    | 0                    |
| 尿素処理        | $1.1 \times 10^{10}$ |
| 尿素・プロテアーゼ処理 | 0                    |
| M13ファージ液    | $1.1 \times 10^{11}$ |

## 【0074】

最終濃度2%のプロテアーゼによって、M13ファージは完全に不活化されることが確認された。9Mの尿素によっては、M13ファージはほぼ50%程度の不活化率が得られた。さらに、プロテアーゼと尿素を両方添加した系では、M13ファージは完全に不活化された。以上のことから、M13ファージの不活化にはプロテアーゼが有効であり、さらに尿素と組み合わせて用いることも有効であることが示唆された。

## 【0075】

## &lt;実施例9 M13ファージの不活化試験2&gt;

次に、プロテアーゼ濃度を変化させてM13ファージの不活化を試験した。

実施例6で作成したM13ファージ液40μLに、352μLのPBS+10mM MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O液を添加した。1.5mL容チューブを用い、pfu プロテアーゼS (pfu protease S、タカラバイオ社販売)をそれぞれ0、0.08、0.8、および8μL添加した。各溶液に添加した酵素の最終濃度はそれぞれ0、0.02、0.2、および2%である。

また、実施例6で作成したM13ファージ液40μLに、9M尿素を含むPBS+10mM Mg SO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O液を352μL添加した。1.5mL容チューブを用い、pfu プロテアーゼS (pfu protease S、タカラバイオ社販売)をそれぞれ0、0.08、0.8、および8μL添加した。各溶液に添加した酵素の最終濃度はそれぞれ0、0.02、0.2、および2%である。

各処理液を、37°Cで1時間インキュベーションした。インキュベーション終了後、600μLのPEG液(20% PEG6000、2.5M NaCl)を加え、氷上で3時間静置した。その後、15,000rpmで20分間、遠心分離し、上清を捨てた。得られた沈殿物にSM緩衝液を200μL加え、沈殿物をよく懸濁した。この懸濁液をSM緩衝液で希釈し、この希釈液10μLと、大腸菌JM109のSM懸濁液(100μL)とを混合し、37°Cで15分間インキュベーションした。インキュベーション終了後、トップアガーパートを3mL加えて攪拌し、あらかじめ用意しておいた1.5%寒天を含む固体LB培地上に注いだ。37°Cで5時間インキュベーションした後、出現したplaques数を計数し、pfuを求めた。その結果を表9に示した。

## 【表9】

表9 尿素およびプロテアーゼの各濃度におけるM13ファージの感染力(pfu/mL)

| プロテアーゼ濃度(%) | 試験条件                 |                   |                      |
|-------------|----------------------|-------------------|----------------------|
|             | 0M尿素                 | 9M尿素              | M13ファージ液             |
| 0           | $1.0 \times 10^{10}$ | $6.3 \times 10^9$ | $2.2 \times 10^{10}$ |
| 0.02        | $3.9 \times 10^9$    | 0                 |                      |
| 0.2         | $5 \times 10^8$      | 0                 |                      |
| 2           | 0                    | 0                 |                      |

## 【0076】

プロテアーゼ濃度が高まるにつれてplaques数が減少しており、M13ファージの不活化は酵素濃度に依存することが確認できた。さらに、9Mの尿素が共存した場合、M13

ファージの不活化が高まり、より少ないプロテアーゼ濃度で高い不活化率が得られることが明らかとなった。

### 【0077】

#### ＜実施例10 M13ファージの不活化試験3＞

プロテアーゼと尿素が共存する場合のM13ファージの不活化をさらに詳細に試験した。実施例9の結果から、プロテアーゼ濃度は0.2%とし、尿素濃度および処理時間を変化させてM13ファージの不活化を試験した。

実施例6で作成したM13ファージ液40μLに、それぞれ尿素を0M、3M、および9M含むPBS+10mM MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O液を359μL添加した。1.5mL容チューブを用い、pfu プロテアーゼS (pfu protease S、タカラバイオ社販売)を0.8μL (最終濃度0.2%) 添加した。

各処理液を、37°Cで0、7.5、15、60分間インキュベーションした。インキュベーション終了後、600μLのPEG液 (20% PEG6000、2.5M NaCl)を加え、氷中で3時間静置した。その後、15,000rpmで20分間遠心分離し、上清を捨てた。得られた沈殿物にSM緩衝液を200μL加え、沈殿物をよく懸濁した。この懸濁液をSM緩衝液で希釈し、この希釈液10μLと、大腸菌JM109のSM懸濁液(100μL)とを混合し、37°Cで15分間インキュベーションした。インキュベーション終了後、トップアガーを3mL加えて攪拌し、あらかじめ用意しておいた1.5%寒天を含む固体LB培地上に注いだ。37°Cで5時間インキュベーションした後、出現したplaques数を計数し、pfuを求め、感染力を評価した。その結果を表10に示した。

### 【表10】

表10 試験条件 0.2%プロテアーゼ添加時の各尿素濃度における  
M13ファージの感染力 (pfu/mL)

| 処理時間<br>(分) | 試験条件              |                      |                      |                      |
|-------------|-------------------|----------------------|----------------------|----------------------|
|             | 9M尿素              | 3M尿素                 | 0M尿素                 | M13ファージ液             |
| 0           | 1×10 <sup>8</sup> | 1.1×10 <sup>10</sup> | 1.7×10 <sup>10</sup> | 1.1×10 <sup>11</sup> |
| 7.5         | 0                 | 0                    | 2.0×10 <sup>10</sup> |                      |
| 15          | 0                 | 0                    | 1.6×10 <sup>10</sup> |                      |
| 60          | 0                 | 0                    | 1.1×10 <sup>9</sup>  |                      |

### 【0078】

プロテアーゼと9Mの尿素が共存した場合、M13ファージの大部分はこれらの活性成分と接触後、直ちに不活化されることが確認できた。3Mの尿素が共存した場合では、活性成分と接触した時点では約50%の不活化に留まっていた。しかし処理時間7.5分が経過した時点で、ほぼ100%が不活化した。尿素が共存しない条件では、プロテアーゼ添加後15分が経過してもほとんど不活化されず、90%以上の不活化率を達成するまでおよそ1時間が必要であった。

上記の表10の結果からM13ファージの不活化率を算出し、図2のグラフに示した。不活化率= {1 - 各処理液のpfu / (無処理液のpfu / 5)} × 100 である。

### 【0079】

以上の実施例から、本発明のウイルス不活化剤がウイルスの不活化に有効であることが示された。本発明のウイルス不活化剤の活性成分であるタンパク質変性剤およびタンパク質分解酵素は、それぞれ単独でもウイルス不活化に有効である。しかしながらこれらを併用することにより、ウイルス不活化効果を高くすることができると共に、様々なウイルスに有効なウイルス不活化剤を提供することが可能である。

### 【0080】

#### ＜実施例11 大腸菌の殺菌試験1＞

本発明の不活化剤による大腸菌Escherichia coli JM109 (以下、大腸菌と称する) の殺菌効果を試験した。

## 【0081】

大腸菌をLB培地中で10時間、37℃で振盪培養し、対数増殖期にあることを確認して遠心分離(5,000g×20分、37℃)し、回収した。沈殿した大腸菌をPBSに懸濁し、再び遠心分離(5,000g×20分、37℃)して回収した。これをPBSに懸濁し、O.D.600=～15の大腸菌懸濁液を作成した。

## 【0082】

この大腸菌懸濁液32μLに、pfuプロテアーゼS(pfu protease S、タカラバイオ社販売)溶液(最終濃度2%)を8μL、および10M尿素のPBS溶液を160μL混合した。また、大腸菌懸濁液32μLに、pfuプロテアーゼSを8μLとPBS溶液を160μL混合したもの、さらに、大腸菌懸濁液32μLに、8μLのPBS溶液と10M尿素のPBS溶液を160μL混合したものを作成した。比較対照として、大腸菌懸濁液32μLにPBS溶液168μLを混合したものを作成した。それぞれ1.5mL容チューブに入れ、37℃で1時間インキュベーションした。

## 【0083】

インキュベーション後、それぞれのチューブを遠心分離(10,000g×20分)、上清を廃棄した。細胞を含む沈殿物を400μLのPBS溶液に懸濁し、この懸濁液をLB固体培地に蒔いて大腸菌を培養した。37℃で12時間インキュベーションして形成したコロニー数をカウントした。得られたコロニー数を、上記の処理を行わなかった大腸菌から得られた結果と比較して、大腸菌の致死率を算出した。

## 【表11】

表11 各試験条件における大腸菌の致死率

| 不活化成分     | 死滅率(%) |
|-----------|--------|
| プロテアーゼ+尿素 | 100    |
| プロテアーゼ    | 2.3    |
| なし        | 1.2    |

## 【0084】

比較対照としてPBS溶液のみで処理した大腸菌は1%余りしか死滅しなかったことから、本実施例の処理操作による大腸菌への影響はほとんどないことが示された。本実施例において、pfuプロテアーゼSのみによる処理では、大腸菌はほとんど死滅しなかった。一方、10M尿素とプロテアーゼの組み合わせによって大腸菌が完全に死滅することが確認された。

## 【0085】

## &lt;実施例12 大腸菌の殺菌試験2&gt;

本発明の不活化剤による大腸菌の殺菌効果を、菌懸濁液の吸光度を測定することによって試験した。

## 【0086】

上記実施例12と同様に、O.D.600=～15の大腸菌懸濁液を作成した。この大腸菌懸濁液160μLに、pfuプロテアーゼ溶液40μL、および10M尿素PBS溶液800μLを混合し、1.5mL容チューブに入れた。また、大腸菌懸濁液160μLに、pfuプロテアーゼ溶液40μL、およびPBS溶液800μLを混合し、同様に1.5mL容チューブに入れた。さらに、比較対照として、大腸菌懸濁液160μLにPBS溶液840μLを混合した。それぞれのチューブを37℃でインキュベーションした。

## 【0087】

各チューブから、インキュベーション時間0、15、35、60分においてサンプリングし、PBSで1/20倍に希釀した後、分光光度計を用いて600nmで濁度を測定した。

## 【0088】

得られた結果を図3に示した。吸光度の低下は細菌の存在量の低下を示す。比較対照の吸光度は、実験期間を通してほとんど変化しなかった。プロテアーゼのみによる処理では

、吸光度はわずかに減少した。一方で、プロテアーゼおよび10M尿素を処理したことによって吸光度は大幅に減少した。この結果から、プロテアーゼと尿素を含む不活化剤によって、大腸菌の高い殺菌効果が得られることが示唆された。

## 【0089】

## 2. フィルターおよび空気調和機の実施例

## (1) 不活化フィルター

以下、本発明に係るウイルス不活化フィルターを用いた一実施例を記載する。

## 【0090】

## &lt;実施例13 ウイルス不活化フィルターの作成方法&gt;

タンパク質分解酵素として、pfu protease S (タカラバイオ社製) を使用し、PBSを用いてタンパク質濃度換算2.1mg/mlの酵素溶液を調製した。また、タンパク質変性剤として、10Mの尿素水溶液を用いた。これらの酵素溶液および尿素溶液を混合し、ウイルス不活化剤を調製した。

## 【0091】

本実施例においてフィルターに付着させたウイルス不活化剤の組成は、酵素溶液を1.75mL、10M尿素溶液を50mLとし、フィルターの不活化剤担持量を1.69とした。ここで記載したフィルターの不活化剤担持量は次の式で求めた：不活化剤担持量＝不活化剤担持フィルター乾燥重量/不活化剤担持前フィルター乾燥重量。

## 【0092】

調製した不活化剤を、セルファインN (東洋紡販売) に付着させ、余分な液を除き、クリーンベンチにおいて常温で乾燥させ、上記の担持量に調節した。

## 【0093】

## &lt;実施例14 不活化フィルターを用いたλファージの不活化試験1&gt;

実施例13で作成した不活化フィルターを1.5cm×1.5cmの大きさに切り出し、このフィルター片に、実施例1で作成したλファージ液 (40μL) を滴下し、万遍なく浸透させた。このファージ液付着フィルター片を滅菌済み1.5mL容チューブに入れて蓋をし、37℃でインキュベーションした。インキュベーション時間は、5分、20分、および60分のそれぞれで行った。インキュベーション終了後、フィルター片入り1.5mL容チューブを水中で5分間保持した。

## 【0094】

あらかじめ0℃に冷却しておいたSM緩衝液250μLを、それぞれの1.5mL容チューブに入れ、ファージの回収を行った。回収率を上げるために、再度SM液250μLを入れてファージを回収した。

## 【0095】

回収したファージ液の総量を測定し、その内の400μLを滅菌済み1.5mL容チューブに移した。このチューブに、600mLのPEG液を加え、水中で1時間インキュベーションした。

## 【0096】

インキュベーション終了後、チューブを15000rpmで20分間遠心分離し、上清を除いた。沈殿物が残ったチューブに、SM緩衝液を200μL加え、沈殿物 (ファージとPEGの複合物) を分散させた。このファージPEG複合物の分散溶液を用いて、ファージの感染力を上記不活化試験の実施例と同様の手順で評価した。

## 【0097】

なお、比較対照として日揮ユニバーサル社製の酵素固定フィルター「バイオフリー」を用いて同様の測定を行った。このフィルター「バイオフリー」は、酵素のみを具備したものであり、タンパク質変性剤は備えていないものである。

## 【0098】

得られた結果を図4および図5に示した。図中の白丸は本実施例によるフィルターを用いた測定結果を表し、黒丸は対照フィルターを用いた測定結果を表す。図3は、λファージの不活化率を示す。非処理の不活化率を0とし、完全に不活化した場合を100として表

した。この不活化率は、次の式から算出した：不活化率 (%) = 100 - (感染力 × (ファージ液総量 / 40 / 2) / λ ファージ液の感染力) である。ここで、感染力とは本実施例の測定結果である。図5は、元のファージ液の感染力を100として、測定結果の感染力を相対値で表したものである。

#### 【0099】

得られた結果から、本実施例の不活化フィルターによって λ ファージが短時間のうちにほぼ完全に不活化されることが示された。

#### 【0100】

##### ＜実施例15 不活化フィルターを用いた λ ファージの不活化試験2＞

上記実施例14では、フィルターに付着したファージをSM緩衝液によって回収した。このとき、ファージがフィルターに残存すると回収されるファージが減少するために、測定結果として得られるファージの見かけ上の不活化率が上昇すると考えられる。そこで本実施例では、不活化剤の働きのみによるファージ不活化率を評価した。

#### 【0101】

具体的には、水で洗浄して不活化剤を除去したフィルターを試験に供した。さらに、インキュベーション温度を0℃にし、不活化剤に含まれる酵素が働かない条件で試験した。

#### 【0102】

まず、通常の条件における試験として、実施例13で作成した不活化フィルターを1.5cm × 1.5cmの大きさに切り出し、このフィルター片にファージ液(40μL)を滴下し、万遍なく浸透させた。このファージ液付着フィルター片を滅菌済み1.5mL容チューブに入れ、蓋をした後に37℃で60分間インキュベーションした。インキュベーション終了後、チューブを氷中で5分間保持した。

#### 【0103】

一方、実施例13で作成した不活化フィルターを1.5cm × 1.5cmの大きさに切り出したフィルター片を、担持された不活化剤を除去するために蒸留水で洗浄した。洗浄したフィルターは常温で一晩おき、十分に乾燥させた。乾燥後、洗浄済みフィルター片に上記と同様にファージ液を付着させた。これを滅菌済み1.5mL容チューブにいれ、蓋をした後、氷中で60分間インキュベーションした。

#### 【0104】

それぞれの実験条件のフィルター片が入ったチューブに、あらかじめ0℃に冷却していたSM緩衝液250μLを入れ、ファージの回収を行った。ファージの回収率を上げるために、再度SM液250μL入れファージ液の回収を行った。

#### 【0105】

回収したファージ液の総量を測定し、その内の400μLを滅菌済み1.5mL容チューブに移した。このチューブに、600mLのPEG液を加え、氷中で1時間インキュベーションした。

#### 【0106】

インキュベーション終了後、チューブを15000rpmで20分間遠心分離し、上清を除いた。沈殿物が残ったチューブに、SM緩衝液を200μL加え、沈殿物(ファージとPEGの複合物)を分散させた。このファージPEG複合物の分散溶液を用いて、ファージの感染力を上記不活化試験の実施例と同様の手順で評価した。

#### 【0107】

なお、比較対照として日揮ユニバーサル社製の酵素固定フィルター「バイオフリー」を用いて同様の測定を行った。このフィルター「バイオフリー」は、酵素のみを具備したものであり、タンパク質変性剤は備えていないものである。

#### 【0108】

得られた結果を表12に示す。

【表12】

表12

| 試験条件    | 37°C                         | 0°C、洗浄フィルタ                  |
|---------|------------------------------|-----------------------------|
| 実施例フィルタ | 97.7%( $\pm 2.7\%$ )<br>n=5  | 15.3%( $\pm 9.7\%$ )<br>n=4 |
| 対照フィルタ  | 42.1%( $\pm 10.5\%$ )<br>n=3 | 32.4%( $\pm 5.2\%$ )<br>n=3 |

## 【0109】

一般に、酵素は0°Cにおいてほとんど活性を持たない。したがって、インキュベーション温度が0°Cのときに得られた不活化率は、酵素の働きによるものではなく、ファージがフィルターに残存して回収されなかったことに起因するものであると考えられる。

## 【0110】

対照フィルターでは、37°Cにおける不活化率と0°Cにおける不活化率に大きな違いが無かった。このことから、対照フィルターによって得られた不活化率は酵素反応に起因するものではないことが示唆される。

## 【0111】

一方、本実施例のフィルターでは、0°Cと37°Cのそれぞれの温度でインキュベーションして得られた不活化率に大きな違いが認められた。このことから、本実施例のフィルターによって得られた不活化率は、不活化剤の働きによってファージが不活化されたものであることが示唆された。

## 【0112】

＜実施例16 不活化フィルターを用いたM13ファージの不活化試験1＞

λファージ液に代えて実施例6で作成したM13ファージ液を使用した他は、上記実施例14と同様に試験を行った。

## 【0113】

得られた結果を図6および図7に示した。図中の白丸は本実施例によるフィルターを用いた測定結果を表し、黒丸は対照フィルターの測定結果を表す。図6はM13ファージの不活化率を示し、図7は元のファージ液の感染力を100とし、測定結果の感染力を相対値で表したものである。

## 【0114】

得られた結果から、本実施例の不活化フィルターによってM13ファージが短時間のうちにほぼ完全に不活化されることが示された。

## 【0115】

＜実施例17 不活化フィルターを用いたM13ファージの不活化試験2＞

λファージ液に代えて実施例6で作成したM13ファージ液を使用した他は、上記実施例15と同様に試験を行った。

## 【0116】

得られた結果を表13に示す。

【表13】

表13

| 試験条件    | 37°C                            | 0°C、洗浄フィルタ                   |
|---------|---------------------------------|------------------------------|
| 実施例フィルタ | 99.96%( $\pm 0.14\%$ )<br>n=13  | 50.2%( $\pm 16.5\%$ )<br>n=6 |
| 対照フィルタ  | 62.969%( $\pm 23.5\%$ )<br>n=11 | 57.4%( $\pm 20.2\%$ )<br>n=4 |

## 【0117】

一般に、酵素は0°Cにおいてほとんど活性を持たない。したがって、インキュベーション

ン温度が0℃のときに得られた不活化率は、酵素の働きによるものではなく、ファージがフィルターに残存して回収されなかったことに起因するものであると考えられる。

【0118】

対照フィルターでは、37℃における不活化率と0℃における不活化率に大きな違いが無かった。このことから、対照フィルターによって得られた不活化率は酵素反応に起因するものではないことが示唆される。

【0119】

一方、本実施例のフィルターでは、0℃と37℃のそれぞれの温度でインキュベーションして得られた不活化率に大きな違いが認められた。このことから、本実施例のフィルターによって得られた不活化率は、不活化剤の働きによってウイルスが不活化されたものであることが示唆された。

【0120】

＜実施例18 不活化フィルターを用いたインフルエンザウイルスの不活化試験＞

エンベロープ膜を有するウイルスであるインフルエンザウイルスを用い、不活化フィルターによるウイルスの不活化を試験した。

【0121】

実施例13で作成した不活化フィルターを10mm×10mmに切断して使用した。インフルエンザウイルスは、Influenza virus A/H1N1型 (ATCC番号VR-95) を用いた。

【0122】

発育鶏卵の孵化鶏卵の尿膜腔内にインフルエンザウイルスを接種し、37℃の孵卵器で7日間培養した。漿尿液を採取後、遠心分離し (3000rpm、30分) 、上清を回収した。得られた上清をウイルス原液とした。

【0123】

アトマイザーを使用してウイルス原液を不活化フィルターに付着させた。フィルターに付着したウイルス原液の量は、ウイルス液付着前後のフィルターの重量差より換算して20μLであった。比較対照として、不活化剤を担持しない無処理のフィルターに同様の方法でウイルス原液を付着させた。

【0124】

各フィルターを相対湿度90%のデシケータに入れ、35℃で1時間インキュベーションした。インキュベーション終了後、フィルターを滅菌済みの1.8ml容チューブに入れ、滅菌PBSを1ml加えて5分間攪拌し、ウイルスを抽出した。このウイルス抽出液を評価用ウイルス液と称する。

【0125】

評価用ウイルス液を適宜希釈し、犬腎由来のMDCK細胞に接種しMDCK細胞の変性度合い (CPE、5日間) を、倒立顕微鏡を用いて観察し、TCID<sub>50</sub> (50%感染価) を算出した。その結果、不活化フィルターを用いた試験のTCID<sub>50</sub>は1.77±0.15 (n=3) であり、無処理のフィルターを用いた試験のTCID<sub>50</sub>は4.83±0.06 (n=3) であった。

【0126】

＜実施例19 不活化フィルターを用いたポリオウイルスの不活化試験＞

エンベロープ膜を有さないウイルスであるポリオウイルスを用い、不活化フィルターによるウイルスの不活化を試験した。

【0127】

実施例13で作成した不活化フィルターを10mm×10mmに切断して使用した。ポリオウイルスは、弱毒ポリオウイルスであるPolio virus I型 Sabin株 (LSc, 2ab) を使用した。

【0128】

ミドリザルの腎由来細胞 (BGM細胞) にポリオウイルスを接種し、37℃で4日間培養した。これを遠心分離し (3000rpm、30分) 、上清を回収した。得られた上清をウイルス原液とした。

## 【0129】

アトマイザーを使用してウイルス原液を不活化フィルターに付着させた。フィルターに付着したウイルス原液の量は、ウイルス液付着前後のフィルターの重量差より換算して20  $\mu\text{L}$  であった。比較対照として、不活化剤を担持しない無処理のフィルターに同様の方法でウイルス原液を付着させた。

## 【0130】

各フィルターを相対湿度90%のデシケータに入れ、35°Cで1時間インキュベーションした。インキュベーション終了後、フィルターを滅菌済みの1.8mL容チューブに入れ、滅菌PBSを1mL加えて5分間攪拌し、ウイルスを抽出した。このウイルス抽出液を評価用ウイルス液と称する。

## 【0131】

評価用ウイルス液を適宜希釈し、ミドリザルの腎由来細胞（BGM細胞）に接種しBGM細胞の変性度合い（CPE、5日間）を、倒立顕微鏡を用いて観察し、TCID<sub>50</sub>（50%感染価）を算出した。その結果、不活化フィルターを用いた試験のTCID<sub>50</sub>は3.03 ± 0.15 (n=3) であり、無処理のフィルターを用いた試験のTCID<sub>50</sub>は5.03 ± 0.06 (n=3) であった。

## 【0132】

## &lt;実施例20 不活化フィルターを用いた大腸菌の殺菌試験&gt;

上記実施例12と同様に、O.D. 600=～15の大腸菌懸濁液を作成した。実施例13で作成した不活化フィルターに、大腸菌懸濁液40  $\mu\text{L}$  を満遍なく滴下した。比較対照として、不活化処理をしていないフィルター（無処理フィルター）にも同様に大腸菌懸濁液を滴下した。

## 【0133】

それぞれのフィルターを1.5mL容チューブに入れ、37°Cで1時間インキュベーションした。インキュベーション終了後、各チューブに200  $\mu\text{L}$  のPBSを加えて遠心分離し、フィルターに付着した大腸菌を回収する操作を2回行った。

## 【0134】

大腸菌を回収した液を遠心分離（10,000g×20分）し、上清を廃棄した。細胞を含む沈殿物を400  $\mu\text{L}$  のPBSに懸濁し、この懸濁液をLB固体培地に蒔いて大腸菌を培養した。37°Cで12時間インキュベーションして形成したコロニー数をカウントした。

## 【0135】

得られたコロニー数を、処理前の大腸菌懸濁液から得られたコロニー数と比較して致死率を算出した。その結果、不活化フィルターで処理した大腸菌懸濁液の致死率は99.1%であった。対して、無処理フィルターで処理した大腸菌懸濁液の致死率は57.5%であった。不活化フィルターにより得られた結果を無処理フィルターにより得られた結果と比較すると、97.9%の致死率が得られた。

## 【0136】

## &lt;実施例21 不活化フィルターを用いた殺真菌試験（乾式試験）&gt;

JIS規格のカビ抵抗性試験方法（JIS Z 2911:2000）を参照し、本発明の不活化フィルターの殺カビ効果を試験した。カビは、アスペルギルス・ニゲル（Aspergillus niger）を使用した。

## 【0137】

カビ胞子を5白金耳とり、0.1% Tween80を含む滅菌水10mLに懸濁した。これを胞子懸濁液とした。乾熱滅菌したガラス纖維（φ12mm）からなる不織布（厚さ1.5mm）を上記胞子懸濁液に浸してクリーンベンチ内で乾燥させ、胞子担体を作成した。

## 【0138】

滅菌シャーレ内において、実施例13で作成した不活化フィルター上に胞子担体を置き、その上にガラス板（厚さ5mm、50mm×50mm）を乗せてシャーレの蓋をした（図8）。この状態で35°C、相対湿度80%の恒温恒湿でインキュベーションした。

## 【0139】

比較対照として、不活化剤を担持しない無処理のフィルターを用いて同様に試験した。

【0140】

カビの生育状況を観察した結果、本実施例の乾式試験では、不活化フィルター、無処理フィルターの両方においてカビの生育は観察されなかった（図9）。

【0141】

本試験と平行して、胞子懸濁液をポテトデキストロース寒天培地で培養したところ、カビの生育が確認されたことから（データは示さず）、本試験で使用したカビ胞子そのものに生育に関する問題はなかったと考えられる。

【0142】

＜実施例22 不活化フィルターを用いた殺真菌試験（湿式試験）＞

アスペルギルス・ニゲル（Aspergillus niger）を用い、実施例21と同様に胞子懸濁液を作成した。

【0143】

実施例13で作成した不活化フィルター（10mm×10mm）に胞子懸濁液 20μLを均一に滴下し、クリーンベンチ内にて乾燥した。同様に、無処理のフィルターに胞子懸濁液を滴下して乾燥させ、比較対照とした。

【0144】

それぞれのカビ胞子付着フィルターを、ポテトデキストロース固体培地上に置き、35℃、相対湿度80%の恒温恒湿でインキュベーションした。

【0145】

カビの生育状況を観察した結果、無処理のフィルターではカビの生育が確認されたが、不活化フィルターでは、培養22日間を通じてカビの生育は観察されなかった（図10）。

【0146】

本試験と平行して、胞子懸濁液をポテトデキストロース寒天培地で培養したところ、カビの生育が確認されたことから（データは示さず）、本試験で使用したカビ胞子そのものに生育に関する問題はなかったと考えられる。

【0147】

以上のことから、本発明の不活化フィルターは殺真菌効果を有することが示された。無処理のフィルターではカビの生育が確認されたことから、フィルターそのものに殺真菌能力があるわけではなく、本発明の不活化剤の存在によって初めてカビの生育が抑えられることが分かった。また、不活化フィルターに担持された不活化剤がカビの養分になり得ることが危惧されたが、このようなことはないことが示された。

【0148】

（2）空気調和機

以下、本発明に係る空調用室内ユニット及び空気調和機の一実施形態を、図面に基づいて説明する。

図11は空調用室内ユニット10の断面図、図12は空調用室内ユニット10及び空調用室外ユニット30よりなる空気調和機100の概略構成を示す斜視図である。

【0149】

図11または図12に示すように、この空調用室内ユニット10は、室内の空気を取り入れるための吸込グリル（吸込口）11と、吸込グリル11から取り入れられた室内の空気を冷却または加熱するための室内熱交換器13, 14, 15と、この室内熱交換器13, 14, 15で熱交換された空気を室内に戻すための吹出口16と、吸込グリル11から空気を取り入れるとともに、吹出口16から室内に熱交換された空気を吹き出させるためのクロスフローファン（室内送風手段）17と、室内熱交換器14の空気流路上流側近傍で上方となる位置に配設されたウイルス不活化フィルター18とを主たる要素として構成されたものである。なお、空調用室内ユニット10の内部前面から内部上面にかけて配置され、吸込グリル11を通過して室内熱交換器13, 14, 15に導かれる空気中から塵・ゴミ等の不純物を取り除くためのプレフィルター19が設けられている。

## 【0150】

上述した空調用室内ユニット10において、吸込グリル11、室内熱交換器13、14、15、吹出口16、クロスフローファン17、及びプレフィルター19については従来周知のものであるので、ここではその説明は省略する。また、吹出口16には、吹出方向を調整するため、周知の吹出ルーバー20及び吹出フラップ21が設けられている。なお、吹出フラップ21の動作により、吹出口16の開閉が可能である。

## 【0151】

図12は、上述した空調用室内ユニット10を備える空気調和機100の概略構成図である。図12において、図中の符号30は空調用室外ユニットである。この空調用室外ユニット30は、冷媒を圧縮するための圧縮機31、冷媒と室外の空気との熱交換を行わせるための室外熱交換器32、及び室外熱交換器32における冷媒と室外の空気との熱交換を促進させる室外ファン33を有するものである。なお、図13に基づいて後述する四方弁34及び電子膨張弁35も、この空調用室外ユニット30に配設されている。

## 【0152】

また、符号50は、これら空調用室内ユニット10及び空調用室外ユニット30を連結するとともに、冷媒をこれら空調用室内ユニット10及び空調用室外ユニット30の間で循環させるための冷媒配管である。なお、図中の符号60はリモコン（リモートコントローラ）であり、これにより空気調和機100の運転状態が設定され得るようになっている。

## 【0153】

ウイルス不活化フィルター18には、たとえば図14ないし図18に示すような構成を有するものがある。

図14はウイルス不活化フィルター18の第1構成例を示す図であって、図14（A）は全体図、図14（B）は図14（A）の部分拡大図である。

ウイルス不活化フィルター18は、フィルター本体18aと、このフィルター本体18aを構成する纖維18bに直接担持されたウイルス不活化剤（以下、単に「不活化剤」と呼ぶ）18cとを備えている。ここで、前記纖維18bとしては、たとえば、ガラス、レーヨン、セルロース、ポリプロピレン、ポリエチレンテレフタレート、ポリアクリル酸系、ポリアクリルアミド系等の纖維が挙げられる。またさらに、例えばセルファインN（東洋紡販売）のような超吸湿性纖維を用いることもできる。ここで、不活化剤18cを纖維18bに担持させる場合、物理的に担持する形態に限らず、化学的に担持する形態も利用できる。たとえば、基材のカルボキシル基をアジト化し、アミド結合により不活化剤に含ませる活性成分と化学結合させることで、活性成分を基材に担持させることができる。なお、カルボキシル基に限らず、水酸基やアミノ基等の官能基であっても、化学結合に利用することができる。このように、化学的に担持する方法は、従来から知られている（新実験化学講座生物化学（1），p. 363～409，丸善（1978））。

## 【0154】

本構成例によるウイルス不活化フィルター18によれば、フィルター本体18aに、ウイルスを不活化する機能を有する不活化剤18cを担持した構成となっているため、不活化し得るウイルス量を大幅に増大することができる。

## 【0155】

図15はウイルス不活化フィルター18の第2構成例を示す図であって、ウイルス不活化フィルターの要部を示す図である。この構成例では、図15に示すように、吸水性及び／または吸湿性を有する担持体18dに不活化剤18cを担持させ、さらに、前記担持体18dをバインダー（図示せず）を用いて纖維18eに固定させた構成であることを特徴とする。ここで、前記担持体18dの材質としては、たとえばポリアクリル酸系、ポリアクリルアミド系、ポリビニルアルコール系などの合成材料、あるいは綿、羊毛、アルギン酸ナトリウム、マンナン、寒天などの天然材料、あるいはレーヨンなどの再生材料等が挙げられる。また、纖維18eの材質としては、たとえばポリエチレン（PE）、ポリプロピレン（PP）、ポリエチレンテレフタレート（PET）、ポリアミド（PA）などの高

分子化合物が挙げられる。

【0156】

本構成例によるウイルス不活化フィルター18によれば、吸水性及び／または吸湿性を有する担持体18dに不活化剤18cを担持させ、さらに前記担持体18dをバインダーを用いて纖維18eに固定させた構成となっているので、上述した第1構成例と同様な効果を有する。

【0157】

図16(A)は、ウイルス不活化フィルター18の第3構成例を示す図である。ここで、不活化フィルター18は、複数の不活化剤18cを担持させた担持体18dと、これらを上下からサンドイッチ状に挟む基材18f, 18gとから構成されている。

【0158】

ここで、前記担持体18dの材質としては、たとえばポリアクリル酸系、ポリアクリルアミド系、ポリビニルアルコール系、綿、羊毛、レーヨン、アルギン酸ナトリウム、マンナン、寒天が挙げられる。前記基材18f, 18gは、纖維18eからなる不織布からなっている。ここで、担持体18dの下側に位置する基材18gとしては、ウイルス粒子(粒径：数十ミクロン～数百ミクロン)の径より小さいメッシュを有した不織布にすることが好ましい。

【0159】

本構成例によるフラット型のウイルス不活化フィルター18によれば、不活化剤18cを担持した担持体18dを上下の2つの基材18f, 18gによりサンドイッチ状に挟んだ構成となっているので、上述した構成例と同様な効果を有する。

【0160】

また、図16(B)は、ウイルス不活化フィルター18の第4構成例を示す図である。図16(B)に示すようなオープンサンドイッチ式のフラット型のウイルス不活化フィルターであっても、上述した構成例と同様の効果を発揮する。

【0161】

なお、今まで述べてきた第1構成例ないし第4構成例のようなウイルス不活化フィルター18は、図17に示すように、ケース9に入れてたとえば室内用空調ユニット10の空気流路等に配置されて使用されることができる。

【0162】

図18(A)は、ウイルス不活化フィルター18の第5構成例を示す図である。この不活化フィルター18は、不活化剤を直接担持させた纖維によりフィルター本体18aを構成し、このフィルター本体18aをひだ折りにすることにより構成している。

【0163】

本構成例によるプリーツ型のウイルス不活化フィルター18によれば、不活化剤を直接担持した纖維によりフィルター本体18aを構成し、このフィルター本体18aをひだ折りした構成になっているため、上述した構成例のものと比較して低圧損であるとともに、ウイルスとの接触機会が増えるので捕集率を高めることができ、さらに水分の蒸発を抑制することができる。

【0164】

図18(B)は、ウイルス不活化フィルター18の第6構成例を示す図である。この不活化フィルター18は、不活化剤18cを担持させた纖維を束ねた断面形状が円形の棒状部材18hであり、これらの棒状部材18hの両端でそれぞれ支持部材18i, 18jに連結させた構成となっている。

【0165】

本構成例による棒状型のウイルス不活化フィルター18によれば、不活化剤を担持した纖維により棒状部材18hを構成し、この棒状部材18hの両端をそれぞれ支持部材18i, 18jに連結させた構成になっているため、上述した第1構成例ないし第4構成例と比べ、低圧損であるとともに、不活化剤担持量が増大するので不活化能力が大きく、さらに長寿命にことができる。

## 【0166】

なお、第6構成例では、棒伏部材の断面形状は円形であったが、特に限定されることはなく、たとえば三角形、四角形、楕円形、あるいは中空体形状でもよい。また、棒状部材の方向性は特に限定されず、縦方向、横方向、あるいは斜め方向等に向きを統一してもよいし、交差させてもよい。さらに、本構成例のウイルス不活化フィルター18を空調用室内ユニット10に実装する場合は、たとえば吹出口16、あるいは吸込グリル11と吹出口16の両方等、空気の流れが速い所等に取り付けるときに好ましく適用できる。

## 【0167】

図18(C)は、ウイルス不活化フィルター18の第7構成例を示す図である。この不活化フィルター18は、ウレタン等の多孔体18kの表面に不活化剤18cを担持させた構成となっている。

## 【0168】

本構成例による海綿状型のウイルス不活化フィルター18によれば、上述した第1構成例ないし第4構成例と同様な効果を有する。

## 【0169】

上述したフィルター本体の材質としては、たとえば綿や羊毛などの天然纖維レーヨンや酢酸セルロースなどの再生纖維、ポリエチレンやポリエチレンテレフタレートやポリアミドなどの合成纖維の不織布または綿織物、ガラス纖維マット、金属纖維マット、さらにはアクリル酸系、アクリルアミド系、ポリビニルアルコール系などの合成樹脂、あるいはアルギン酸ナトリウム、マンナン、寒天などの天然・再生材料である吸水性及び/または吸湿性材料が使用され、前記フィルター本体に前記不活化剤が直接固定、または担持体を介して固定されている。

## 【0170】

さて、本発明のウイルス不活化剤は液相において反応するものであるが、上述したようにフィルターの纖維または担持体に吸水性及び/または吸湿性材料を用いることによって纖維の表面または担持体内部などに微小な液相を生じさせ、これによって不活化剤を活性化させることが可能である。

## 【0171】

また、上述したフィルターの構成によれば、不活化剤は常温、常湿でも活性を有するが、ウイルス不活化剤に含まれる酵素は温度が高いほど活性化されるため、高温多湿の雰囲気にすることによってより活性化させることが可能である。好ましい温度は、酵素の至適温度を超えない範囲で、且つ、空気調和機およびフィルターの耐熱温度以下の温度である。例えば、上記実施例で用いたpfu プロテアーゼS (pfu protease S、タカラバイオ社販売) を使用した場合、好ましい温度範囲は30~80℃である。

## 【0172】

ここで、上述したウイルス不活化フィルター18を備えた空調用室内ユニット10には、内部空間Sを高温多湿の不活化剤活性化雰囲気に維持する不活化剤活性化手段が般けられている。なお、ここでの内部空間Sとは、吸込グリル11から吸い込んだ空気が吹出口16から流出するまでの空気流路(空間)のことをいう。この不活化剤活性化手段の第1の実施形態では、特別な構成要素を新たに付加することなく、ウイルス不活化フィルター18以外は実質的に空気調和機100が通常備えている構成要素を有効利用して運転できるものである。

## 【0173】

すなわち、空気調和機100に既存の熱交換器などを備える冷媒回路を不活化剤活性化手段として機能させるウイルス不活化運転モードを設けておき、この運転モードを空気調和機100の制御手段が実行することにより、空調用室内ユニット10の内部空間S内をウイルス不活化剤が活性化する高温多湿の雰囲気に維持し、活性化したウイルス不活化剤の作用によって、ウイルス不活化フィルター18に予め捕集したウイルスを破壊して不可逆に不活化するウイルス不活化処理プロセスを実現する。

## 【0174】

このウイルス不活化運転モードでは、高温多湿の雰囲気するために水分が必要となる。そこで、室内用空調ユニット10内に設置されている室内熱交換器13, 14, 15の冷却運転を所定時間継続して実施し、同熱交換器の表面に生成される凝縮水を多湿とするための水分として使用する。なお、室内熱交換器13, 14, 15の冷却運転は、同熱交換器を蒸発器（エバポレータ）として使用する冷房運転時及び除湿運転時と同様の経路で冷媒を循環させればよく、以下ではこの冷却運転を「凝縮水生成運転」と呼ぶことにする。

#### 【0175】

この凝縮水生成運転では、図13の冷媒回路図に示すように、空調用室外ユニット30側の圧縮機31及び室外ファン33を運転して冷媒を循環させ、空調用室内ユニット10側では、吹出口16に設けたフラップ21を開としてクロスフローファン17を運転する。

#### 【0176】

この時、冷媒の循環経路は、図13に実線矢印で示すように、圧縮機31から吐出された後に四方弁34で循環方向が選択切換されて、室外熱交換器32、電子膨張弁35、室内熱交換器13, 14, 15及び四方弁34の順に時計回りに流れ圧縮機31に戻る。このような冷媒の流れとすれば、室内熱交換器13, 14, 15には気液二相流の冷媒が供給されて空気と熱交換するので、気化熱を奪われた空気が冷却されると共に、空気中の水分は温度低下により凝縮して熱交換器の表面に付着する。こうして生成された凝縮水は、室内熱交換器13, 14, 15の表面からドレン受け22に滴下した後、図示しない所定の排水流路を通って空調用室内ユニット10から外部へ排水される。

#### 【0177】

上述した凝縮水生成運転が終了した後には、生成された凝縮水を加熱して気化させることにより、内部空間Sを高温多湿とする加熱運転に移る。

#### 【0178】

この加熱運転では、図13の冷媒回路図に破線矢印で示すように、圧縮機31から吐出された冷媒が、四方弁34の切換操作により凝縮水生成運転時とは逆向きの反時計回り流れる。すなわち、圧縮機31から吐出された冷媒は、四方弁34から流出して室内熱交換器13, 14, 15、電子膨張弁35、室外熱交換器32及び四方弁34の順に流れ圧縮機31に戻る。

#### 【0179】

このようにして、加熱運転においても、冷媒を暖房運転時と同様に循環させれば、室内熱交換器13, 14, 15に供給された高温高圧のガス冷媒は、空気と熱交換して凝縮する。この結果、室内熱交換器は凝縮器として放熱する機能を発揮するので、この放熱量を加熱手段として使用することにより、熱交換器表面に付着した凝縮水を気化させることができる。

#### 【0180】

この加熱運転時には、凝縮水の気化・蒸発を促進するべく、暖房運転時とは異なり、空調用室外ユニット30の圧縮機31及び室外ファン33は運転されるが、空調用室内ユニット10側ではクロスフローファン17の運転を停止し、かつ、吹出フラップ21を操作して吹出口16を閉とする。この結果、空調用室内ユニット10の内部空間Sは吹出口16が閉じた半密閉の状態となり、室内熱交換器13, 14, 15の放熱で内部空間S内の温度が上昇するとともに、室内熱交換器13, 14, 15の放熱（加熱）を受けて気化した凝縮水の蒸気が内部空間S内に滞留して湿度を上昇させるので、高温多湿の不活化剤活性化雰囲気（ウイルス不活化雰囲気）を容易に形成することができる。

#### 【0181】

ただし、凝縮水が気化した蒸気は、略真上に上昇する流路を通過するので、ウイルス不活化フィルター18が確実に吸湿できるようするためには、ウイルス不活化フィルター18を室内熱交換器13, 14, 15より上方に、より好ましくは、蒸気流路が形成されやすい室内熱交換器の真上に配設するとよい。

## 【0182】

なお、ウイルス不活化フィルター18の設置については、少なくとも、通常の冷房運転や暖房運転を行った場合の空気流経路に配置するとともに、加熱運転により形成される室内機内部での蒸発空気に接することができる箇所に設置すればよく、必ずしも不活化フィルターの設置位置を室内熱交換器上方に限定するものではない。

## 【0183】

こうして内部空間Sが不活化剤活性化霧囲気になると、ウイルス活性化フィルター18に担持された不活化剤18cが活性化するので、同フィルター18に捕集されたウイルスは不活化剤18cの作用によって不活化される。このようにしてウイルスを不活化するための加熱運転時間は、目標とするウイルス不活化率に応じて適宜定めればよい。

## 【0184】

凝縮水生成運転及び加熱運転を行うことにより、空調用室内ユニット10の内部空間Sをウイルスが不活化する霧囲気に必要時間維持することができるので、この霧囲気の中でウイルス不活化フィルター18に担持された不活化剤18cが活性化し、捕集したウイルスを効率よく不活化することができる。

## 【0185】

また、上述したウイルス不活化運転モードは、操作部等の適所に設けた所定のスイッチ操作により、ワンタッチで実施可能となる。このスイッチ操作は、たとえば図19に示すように、リモコン60に予め設けたウイルスクリアボタン61を押すことによりなされる。すなわち、ウイルスクリアボタン61を押すことにより、ウイルス不活化運転モードを実行する特定の制御信号が生成される。リモコン60のウイルスクリアボタン61を押した場合、赤外線等の制御信号が空調用室内ユニット10の図示しない受信部へ送信される。なお、図示のリモコン60には、上述したウイルスクリアボタン61の他にも、たとえば表示部62、運転／停止操作ボタン63、温度設定スイッチ64、湿度設定スイッチ65及び運転切換操作ボタン66等が設けられている。

## 【0186】

この制御信号は、受信部から空気調和機100の図示しない制御部に送られ、この信号を受けた制御部では、所定の制御ステップに基づいて上述した凝縮水生成運転及び加熱運転を行ってウイルスを不活化する。このようなウイルス不活化運転モードの実施は、ウイルスクリアボタン61を押して生成された制御信号が制御部に入力された場合、他の運転モードに優先して実行される。すなわち、冷房運転や暖房運転を実施している状況でウイルスクリアボタン61が押された場合には、実施中の冷房運転または暖房運転を中止してウイルス不活化運転モードに切り替えられる。

## 【0187】

また、上述したウイルス不活化運転モードは、必要に応じて適宜中断することも可能である。ウイルス不活化運転モードを中断する制御信号は、たとえばウイルスクリアボタン61を再度押すことにより生成されるようにしてもよいし、あるいは、リモコン60に専用の中止ボタンを設けてもよい。このように、リモコン60等のスイッチ操作によりワンタッチでウイルス不活化運転モードの実施及び中断を選択可能にしたので、簡単な操作によって容易にウイルスを不活化する運転が可能になる。なお、このようなウイルス不活化運転モードは、空気調和機100が従来備えている冷暖房運転用のタイマー機能と連動して作動するようにしてもよい。

## 【0188】

このように、ウイルス不活化運転モードにおいては、高温多湿の霧囲気が形成されるが、室内や室外の環境（温度及び湿度）によって目標到達時間が変動する。すなわち、凝縮水生成運転で生成される凝縮水量が所望の量となるまでの時間や、この凝縮水を気化させて所望の温度及び湿度とするのに要する時間は、上記の環境により異なってくる。そこで、凝縮水生成運転を実施する際には、室内熱交換器13、14、15の表面に凝縮水が生成しやすい運転条件となるように制御するのが好ましい。

## 【0189】

以下に、凝縮水が生成しやすい運転条件の具体例をあげる。第1の具体例では、絞り機構として設けた電子膨張弁35の開度を通常の冷房運転時との対比で小さく設定して運転する。この結果、冷媒の吸熱量が増して室内熱交換器13, 14, 15の表面温度がより低下するので、熱交換器表面に結露する凝縮水量を増加させることができる。この場合、空調用室内ユニット10に設けられている室内温度検出手段の検出値（室内温度）に基づいて電子膨張弁35の開度を調整してもよく、室内温度が高いほど電子膨張弁35の開度は小さくなる。

#### 【0190】

第2の具体例としては、クロスフローファン17の回転速度を通常の冷房運転時より低下させた低速運転を行うことにより、送風する風量を減少させて室内熱交換器13, 14, 15を通過する風量を少なくしてもよい。このような運転を行っても、空気の吸熱量が減少することによって室内熱交換器13, 14, 15の表面温度がより低下するので、熱交換器表面に結露する凝縮水量を増加させることができる。

#### 【0191】

第3の具体例としては、外気温度を検出して空調用室内ユニット30に設けられた室外ファン33の回転数を調整してもよい。この場合、外気温度が高いほど室外ファン33の回転数を高く設定すれば室外熱交換器32で凝縮する冷媒量が増加するので、室内熱交換器13, 14, 15へ供給される気液二相流の冷媒量も増加する。従って、室内熱交換器13, 14, 15の表面温度はより低下するので、熱交換器表面に結露する凝縮水量を増加させることができる。

#### 【0192】

なお、上述した第1ないし第3の具体例は、単独での採用は勿論のこと、複数を適宜組み合わせて採用したり、あるいは、全てを組み合わせて採用したりすることも可能である。

#### 【0193】

ただし、加熱運転に先立ち、必ず凝縮水生成運転を行うといった制御に限られるものではなく、通常の冷房運転により凝縮水が生成される場合には、通常の冷房運転を冷却運転として位置付けて、冷房運転の後に加熱運転を行うといったウイルス不活化運転モードを実行する制御を行ってもよい。

#### 【0194】

ところで、ウイルス不活化運転モードでは、上述した凝縮水生成運転及び加熱運転を実施することにより、不活化剤18cを活性化してウイルスを不活化するという当初の目的を達成することができる。しかし、以下に説明する運転を前後に加えることにより、ウイルス不活化運転の効率向上や不活化剤18cの高寿命化などを実現することができる。

#### 【0195】

最初に、凝縮水生成運転の前に実施する捕集運転について説明する。この捕集運転は、室内のウイルスをウイルス不活化フィルター18に捕集する運転のことであり、クロスフローファン17を運転して吸込グリル11から室内の空気を吸い込み、ウイルス不活化フィルター18を通過させてから吹出口16より室内に戻す運転のことである。この捕集運転では、空気中のウイルスをウイルス不活化フィルター18に捕集することが目的であるから、ウイルス不活化フィルター18を室内空気が通過すればよく、単に空気を循環させるのみの送風運転でよい。また、当然に、通常の冷房・除湿運転や暖房運転を行っても同様にウイルス不活化フィルター18を介して室内空気が循環するので、室内の状況や使用者の好みに応じて、送風運転、冷房・除湿運転及び暖房運転の中から適宜選択すればよい。

#### 【0196】

このようにして空気を循環させると、ウイルス不活化フィルター18を空気が通過する際、空気はフィルター本体18a等を通過可能であるが、空気とともに循環するウイルスの多くは通過できずに捕集される。このため、室内の広さ、想定されるウイルス量及びウイルス不活化フィルター18の捕集能力等を考慮して適切な運転時間の捕集運転を継続す

ると、室内のウイルスは、その多くがウイルス不活化フィルター18に捕集される。こうして多くのウイルスを捕集した状態でウイルス不活化運転モードを実施すると、1回のウイルス不活化運転で多くのウイルスを不活化させることができるので、室内のウイルスを効率よく不活化してウイルス量の少ない室内環境とすることができます。

#### 【0197】

また、ウイルス不活化モードの加熱運転終了後には、内部空間S内の高温多湿状態をすみやかに解消することが好ましい。これは、特に不活化剤18cの寿命を考慮したとき、不活化剤18cがウイルス不活化フィルター18内に残存する水分との間で加水分解を起こし、自己分解するのを抑制するべく、不活化剤18cの活性化の程度を通常の雰囲気のレベルにまで戻すことができる環境、すなわち、低温・低湿度の雰囲気とすることが、不活化剤の経時的劣化を抑制する上で好ましいことに起因している。

このため、たとえば室内の空気を室外へ排気する周知の換気装置（図示せず）を備えている空調用室内ユニットの場合、不活化剤を活性化状態で保持する所定の不活化剤活性状態保持時間の経過にともない加熱運転が終了した後に適当な運転時間を定めて換気運転を実施する。この換気運転では、室内への直接的な高温高湿の雰囲気の流出による空調フィーリングの低下を防止すべく吹出口フラップ21を閉じた状態として内部空間Sを半密閉状態に保ちつつ、換気ファン（図示せず）の作動により内部空間Sに存在する高温多湿の雰囲気を室外へ排出することができる。

#### 【0198】

換気運転を所定時間行って高温多湿の雰囲気を室外へ排出した後には、換気ファンに加えてクロスフローファン17による送風運転も開始する。この時、吹出口フラップ21を閉じた状態として内部空間Sの半密閉状態が維持され、この内部空間S内に換気及び送風による空気の流れが生じることによって、ウイルス不活化フィルター18を除湿して乾燥させることができる。なお、このような換気及び送風を併用した劣化防止運転は、内部空間Sの容積等に応じて適当な運転時間を設定すればよい。

#### 【0199】

このようにして、空気調和機100の制御手段が、ウイルス不活化運転モード終了後に換気運転及び送風運転を実施する劣化防止運転モードを実行すると、内部空間Sが高温多湿の環境をすみやかに解消して不活化剤18cが無用に活性化している時間を短縮できるので、その分不活化剤18cの劣化を抑制して寿命を延ばすことができる。すなわち、ウイルス不活化フィルター18の交換寿命を延ばすことができる。

なお、上述した説明では、空調用室内ユニットが換気装置を備えているものとしたが、換気装置がない空調用室内ユニット10の場合には、換気運転ができないため、加熱運転終了後に半密閉状態の内部空間Sでクロスフローファン17による送風運転を行い、これにより生じる空気の流れでウイルス不活化フィルター18を乾燥させればよい。

#### 【0200】

また、上述した実施形態では、換気装置を備える場合に送風運転と換気運転とを併用したウイルス不活化フィルターの劣化防止運転を、換気装置を備えない場合には送風運転単独による劣化防止運転を行う制御を採用したが、換気装置を備える場合であっても、不活化剤活性化のための高温度や高湿度の程度に応じて、送風運転単独もしくは送風運転と換気運転の併用により不活化剤担持体から水分を除去する劣化防止運転のモードを選択的に実行するようにしてもよい。

#### 【0201】

ところで、これまで説明した空調用室内ユニット10は、吸込グリル11が常に開状態となるため、吹出フラップ21を閉じる加熱運転時等には内部空間Sが半密閉状態となる。

そこで、上述した実施形態の変形例として、内部空間Sを密閉にして加熱運転を実施する構成の空調用室内ユニット10Aを図20に示して説明する。この変形例では、吸込グリル11Aにたとえば吸入口フラップ12のような吸入口開閉手段を設けておき、加熱運転時など必要に応じて吸込グリル11Aを閉じることができるようにになっている。このた

め、加熱運転時等には、吸込グリル11A及び吹出口16とともにフランプにより閉じられた密閉状態の内部空間Sとなり、ウイルスを不活化する高温多湿の雰囲気が外部に漏出しにくいものとなる。

#### 【0202】

このような密閉状態で加熱運転を実施すると、雰囲気の外部への漏出がないため内部空間S内の温度及び湿度を維持することが容易になるので、不活化剤18cを活性化する効率が向上する。すなわち、半密閉状態で加熱運転をするよりも短時間で目標とするウイルス不活化雰囲気を形成し、また、高温多湿の雰囲気を維持するために消費する加熱エネルギー量や凝縮水量も少なくてすむ。

#### 【0203】

また、このように内部空間Sを密閉状態とした加熱運転時には、クロスフローファン17を回転させて攪拌することが好ましい。このような攪拌を行うことにより、密閉された内部空間S内における高温多湿の雰囲気は略均一化される。

このため、ウイルス不活化フィルター18は、その全域にわたって不活化剤18cが活性化するようになる。すなわち、ウイルス不活化フィルター18の全域で不活化剤18cが機能し、ウイルスを効率よく不活化できるようになるので、フィルターとしての能力を最大限に有効利用することが可能になる。

#### 【0204】

続いて、不活化剤活性化手段の第2の実施形態を図21及び図22に基づいて説明する。この実施形態の不活化剤活性化手段は、室内熱交換器13, 14, 15の冷却運転により生成されてドレン受け22に貯留された凝縮水を、ドレン受け22の近傍適所に設けた電気ヒータ23等の加熱手段により加熱して気化させ、高温多湿の雰囲気を形成するものである。なお、図中の符号24は断熱材、25はドレン受け22の底面に設けたドレン穴である。

#### 【0205】

すなわち、通常の冷房・除湿運転や上述した第1の実施形態の凝縮水生成運転を実施して生成され、熱交換器表面からドレン受け22に滴下したものを貯留する凹部22aを設けておく。この凹部22aは、好ましくはドレンパン22の底面に形成されて空調用室内ユニット10の幅方向へ延びる溝状とされ、略真上に上昇する蒸気がウイルス不活化フィルター18の全域にわたって均等に当たるようになっている。また、凹部22aの凝縮水貯留容量は、内部空間Sを所望の高温多湿とし、必要な加熱運転時間を維持できるだけの水量を確保できるものとする。この凝縮水貯水容量は、凹部22aの断面形状や長さに加えて、ドレン穴25の近傍に設けた堰板22bの高さ等により規定される。

なお、凹部22aは、幅方向へ延びる溝状に限定されることはなく、幅方向へ一定のピッチで分割配設したものなど、種々の変形例が可能である。

#### 【0206】

このような構成とすれば、上述した第1の実施形態の加熱運転と同様に、内部空間Sを半密閉または密閉状態とし、電気ヒータ23に通電して加熱する。この時、クロスフローファン17は、内部空間Sを半密閉状態とした場合は運転を停止し、密閉状態とした場合は攪拌運転を実施するのが好ましい。この場合、通常の空調用室内ユニットに加熱手段の電気ヒータ23が追加され、ドレン受け22の形状に若干の変更を加えることで不活化剤活性化手段を形成することができる。

また、電気ヒータ23の通電は、図19に示した圧縮機31及び室外ファン33の運転・停止と同様に、必要な加熱運転時間を確保できるように断続して通電するなど適宜調整することが望ましい。

#### 【0207】

この結果、内部空間S内は高温多湿の不活化剤活性化雰囲気に維持され、不活化剤18cが活性化してウイルスを活発に破壊するので、ウイルスを不活化することができる。

また、加熱運転の前後に行う捕集運転や換気運転等の各種運転については、上述した第1の実施形態と同様に行えばよい。

## 【0208】

以上説明したように、本発明の空調用室内ユニット及びこれを備えた空気調和機によれば、ウイルス不活化フィルター18に担持させた不活化剤18cを活性化させる雰囲気とする不活化剤活性化手段を備えているので、ウイルスを積極的に破壊して不活化し、室内的ウイルス量を低減してウイルスの感染可能性が低い室内環境を提供することができる。なお、本発明の構成は上述した実施形態に限定されるものではなく、本発明の要旨を逸脱しない範囲内において適宜変更することができる。

## 【0209】

なお、本発明のウイルス不活化剤は、マスク、医療関係者用の着衣、壁紙または壁面等に使用される塗装材、またはウイルスに感染した患者を搬送する担架およびカプセルの内部に施用することが可能である。さらに、例えば医療廃棄物および病院のような患者を収用する施設内に散布するためのスプレーに用いることも可能である。また、玄関マット、フロアマット、カーペット、自動車のシートなどにも用いることができる。

## 【図面の簡単な説明】

## 【0210】

【図1】 $\lambda$ ファージの不活化率を示すグラフである。

【図2】M13ファージの不活化率を示すグラフである。

【図3】大腸菌懸濁液の吸光度の変化を示すグラフである。

【図4】不活化フィルターによる $\lambda$ ファージの不活化率を示すグラフである。

【図5】不活化フィルターを用いた $\lambda$ ファージの感染力を示すグラフである。

【図6】不活化フィルターによるM13ファージの不活化率を示すグラフである。

【図7】不活化フィルターを用いたM13ファージの感染力を示すグラフである。

【図8】カビの乾式試験方法を示した図である。

【図9】カビの乾式試験の結果を示した図である。

【図10】カビの湿式試験の結果を示した図である。

【図11】本発明に係る空調用室内ユニットの第1の実施形態を示す断面図である。

【図12】本発明に係る空気調和機の概略構成を示す斜視図である。

【図13】図12に示した空気調和機の冷媒回路図である。

【図14】ウイルス不活化フィルターの第1構成例を示す図であって、(A)は全体図、(B)は(A)の部分拡大図である。

【図15】ウイルス不活化フィルターの第2構成例を示す図であって、ウイルス不活化フィルターの要部を示す図である。

【図16】ウイルス不活化フィルターの別の構成例を示す図であって、(A)はウイルス不活化フィルターの第3構成例を示す全体図、(B)はウイルス不活化フィルターの第4構成例を示す全体図である。

【図17】図14ないし図16に示すウイルス不活化フィルターをケース内に納めた状態を示す平面図である。

【図18】ウイルス不活化フィルターのさらに別の構成例を示す図であって、(A)はウイルス不活化フィルターの第5構成例を示す全体図、(B)はウイルス不活化フィルターの第6構成例を示す全体図、(C)はウイルス不活化フィルターの第7構成例を示す全体図である。

【図19】リモコンの具体例を示す平面図である。

【図20】図11に示した空調用室内ユニットについて、その変形例を示す断面図である。

【図21】本発明に係る空調用室内ユニットの第2の実施形態を示す要部断面図である。

【図22】図21の貯留部を示す平面図である。

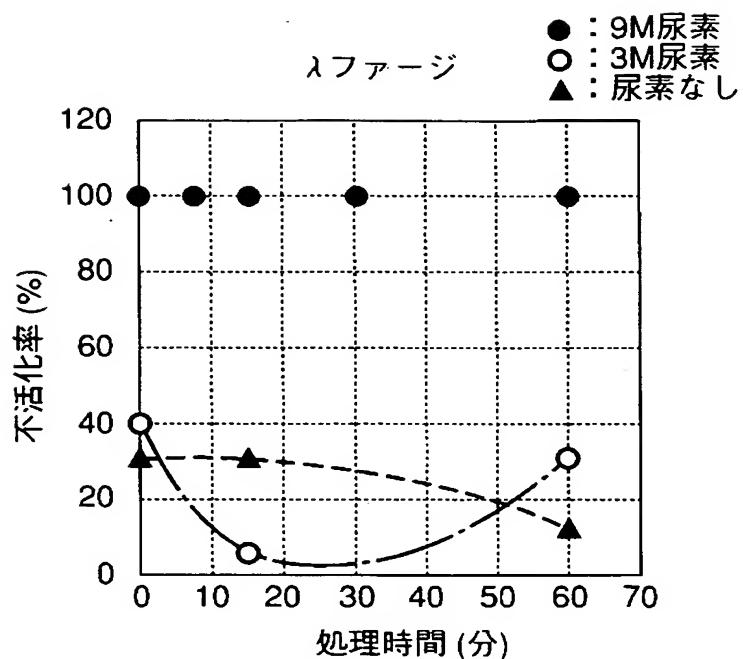
## 【符号の説明】

## 【0211】

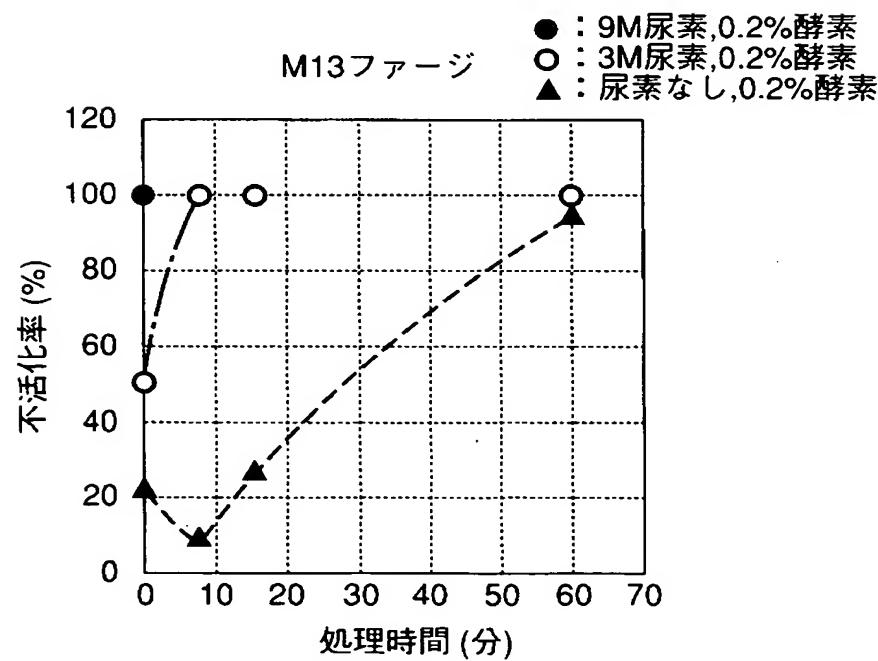
1 ガラス板

- 3 カビ胞子担体
- 5 フィルター
- 7 滅菌シャーレ
- 10, 10A 空調用室内ユニット
- 11, 11A 吸込グリル（吸込口）
- 12 吸入口フラップ（吸入口開閉手段）
- 13, 14, 15 室内熱交換器
- 16 吹出口
- 17 クロスフローファン（室内送風手段）
- 18 ウイルス不活化フィルター（不活化剤担持体）
- 18c ウイルス不活化剤
- 19 プレフィルター
- 20 吹出ルーバー
- 21 吹出フラップ（吹出口開閉手段）
- 22 ドレン受け
- 22a 貯留部
- 22b 堰板
- 23 電気ヒータ（加熱手段）
- 24 断熱材
- 25 ドレン穴
- 30 空調用室外ユニット
- 31 圧縮機
- 32 室外熱交換器
- 33 室外ファン
- 34 四方弁
- 35 電子膨張弁（絞り機構）
- 50 冷媒配管
- 60 リモコン（リモートコントローラ）
- 61 ウイルスクリアボタン
- 100 空気調和機
- S 内部空間

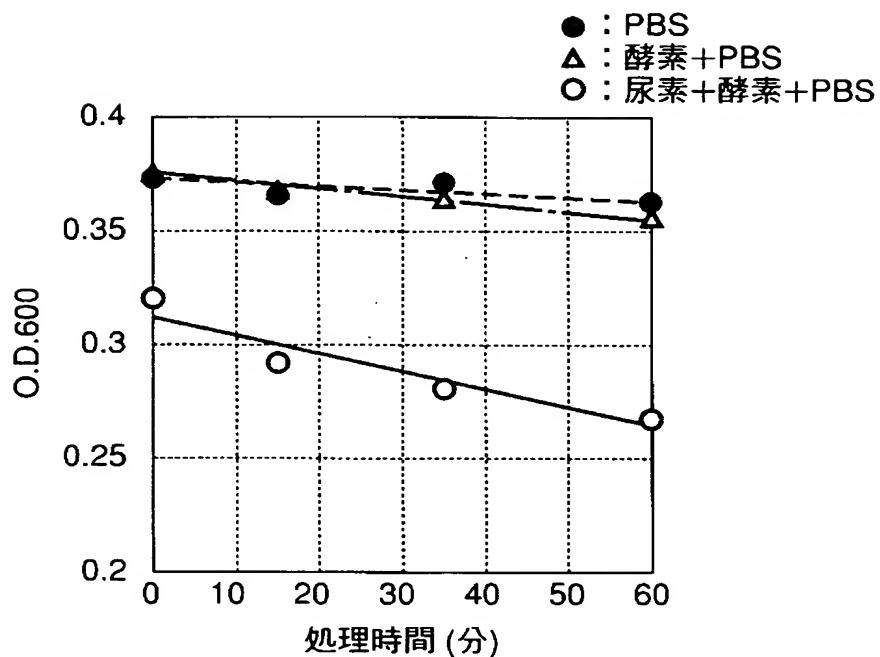
【書類名】 図面  
【図 1】



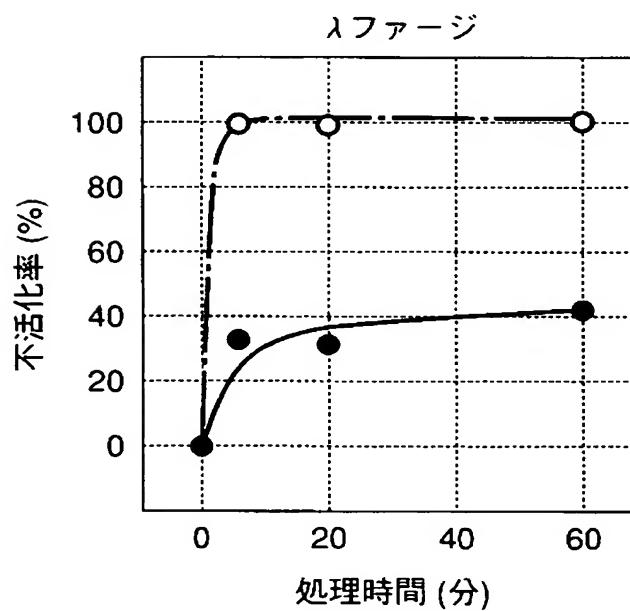
【図 2】



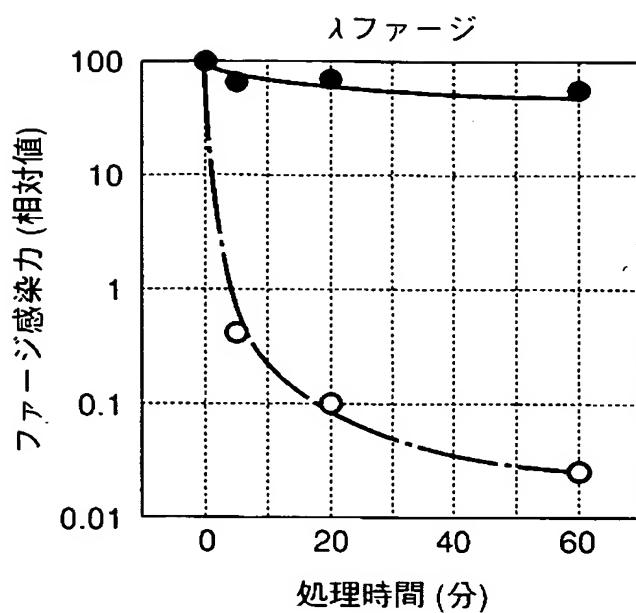
【図3】



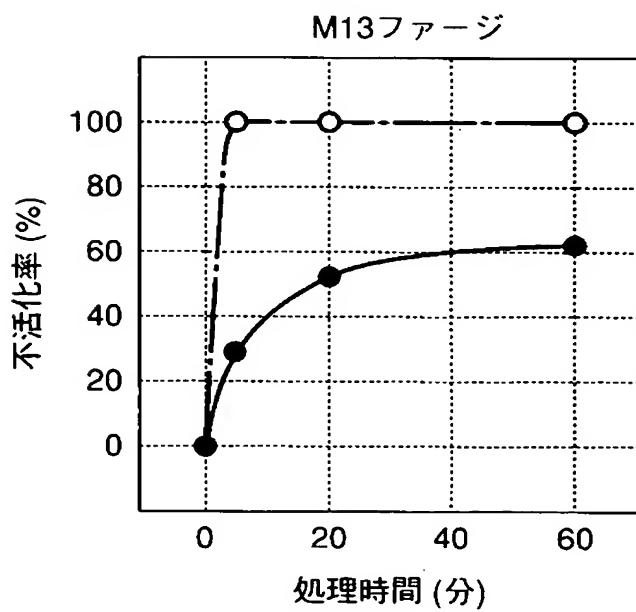
【図4】



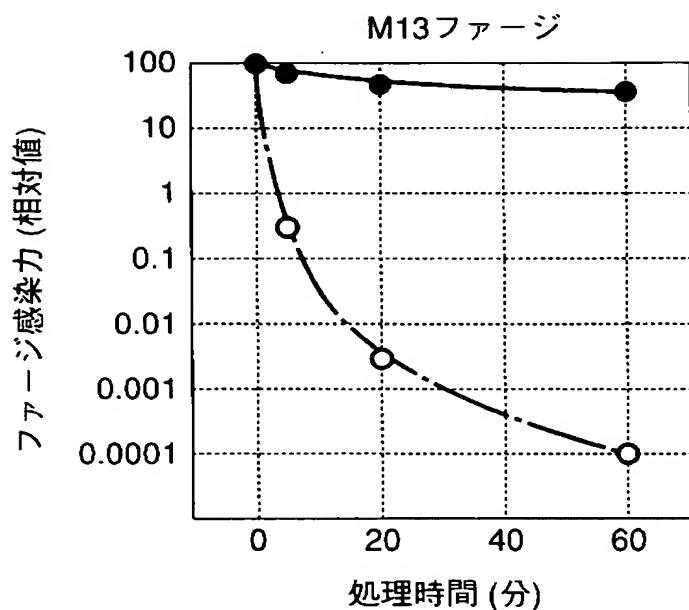
【図5】



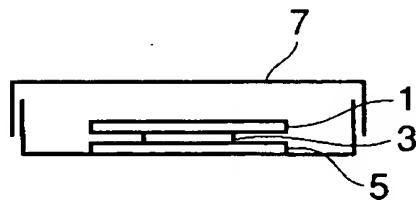
【図6】



【図7】

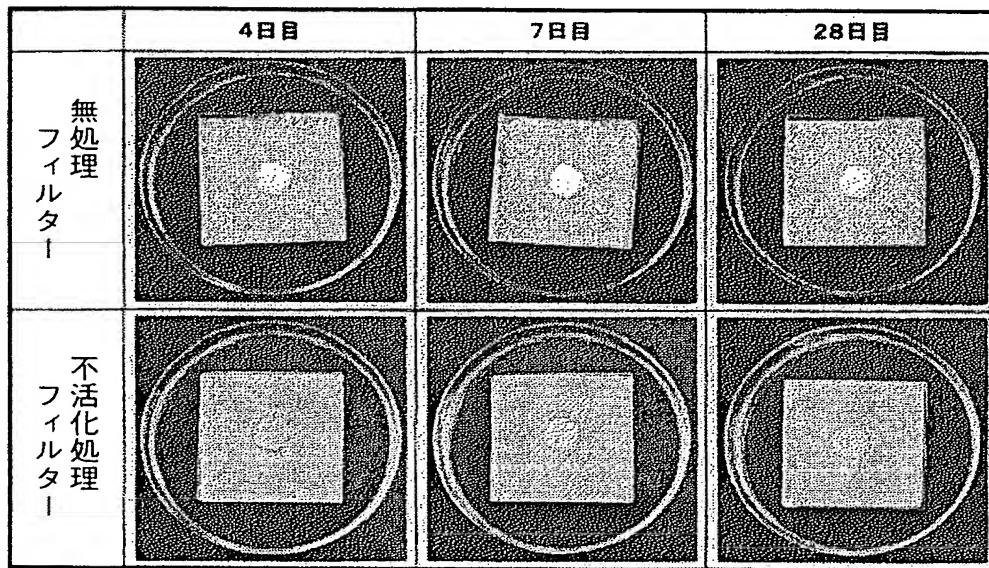


【図8】

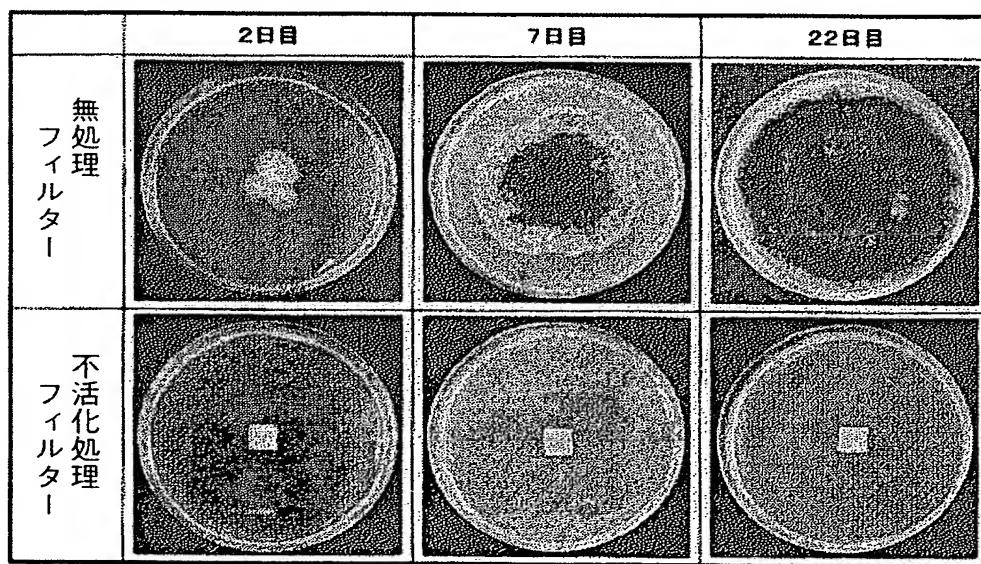


- 1 ; ガラス板
- 3 ; 胞子担体
- 5 ; フィルター
- 7 ; 滅菌シャーレ

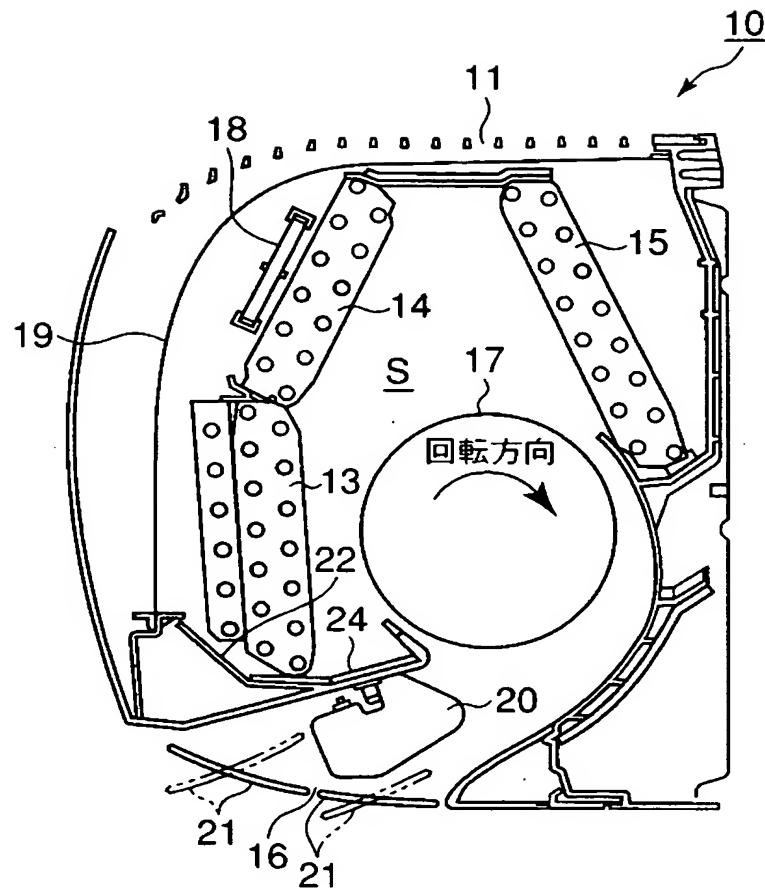
【図9】



【図10】



【図11】



10；空調用室内ユニット

11；吸込グリル(吸込口)

13,14,15；室内熱交換器

16；吹出口

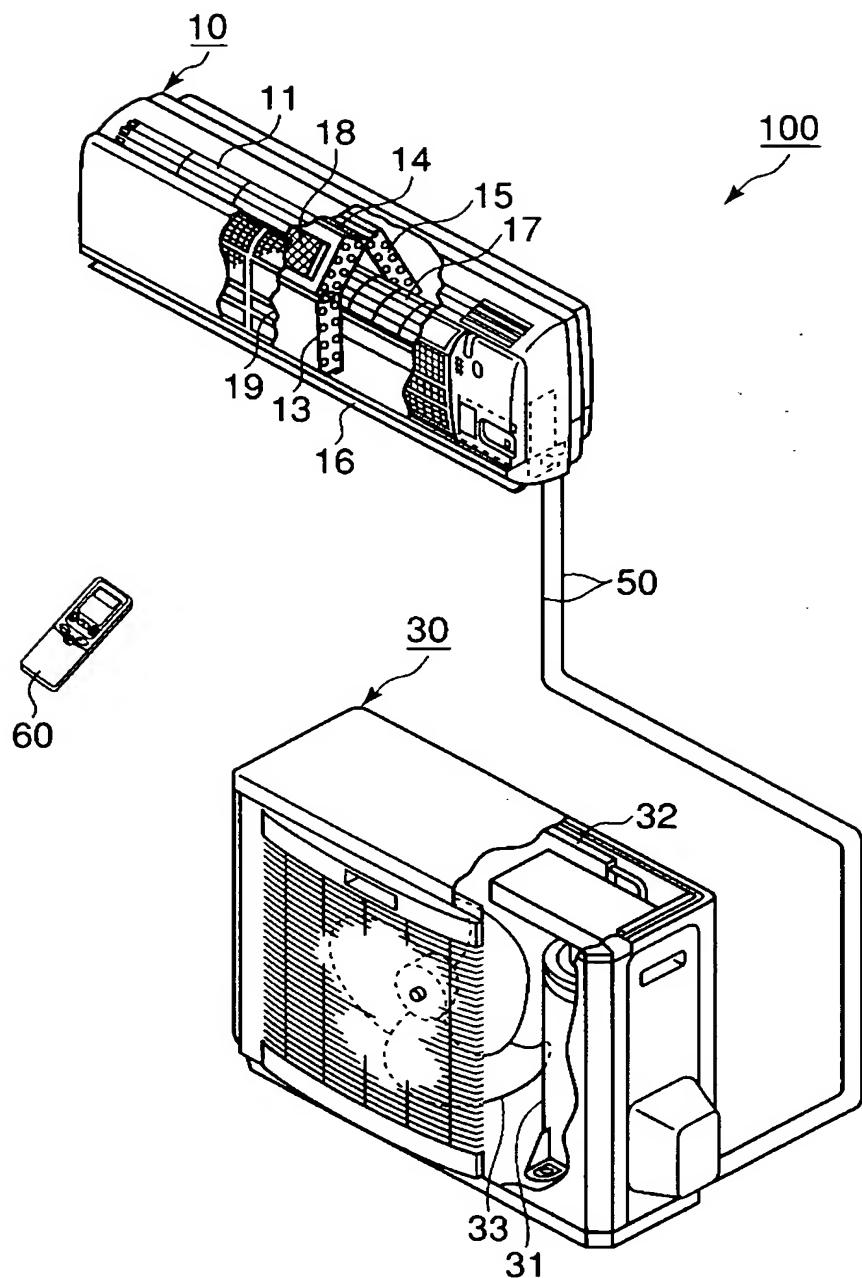
17；クロスフローファン(室内送風手段)

18；ウィルス不活化フィルター(不活化剤担持体)

21；吹出フラップ(吹出口開閉手段)

S；内部空間

【図12】



30；空調用室外ユニット

31；圧縮機

32；室外熱交換器

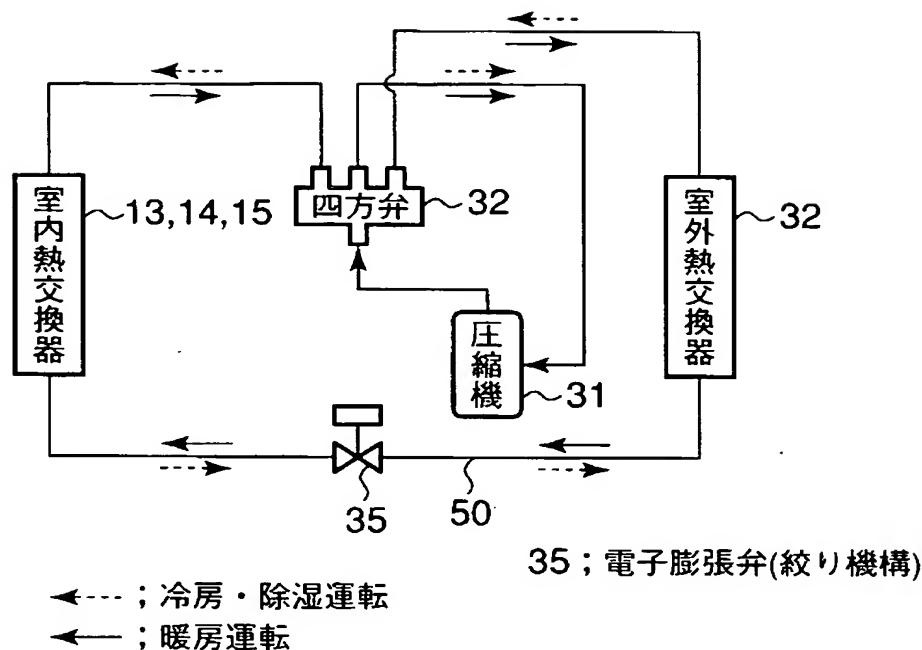
33；室外ファン

50；冷媒配管

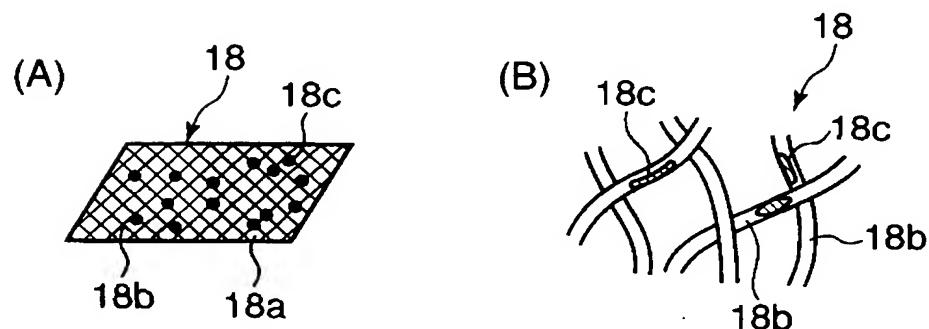
60；リモコン(リモートコントローラ)

100；空気調和機

【図13】



【図14】

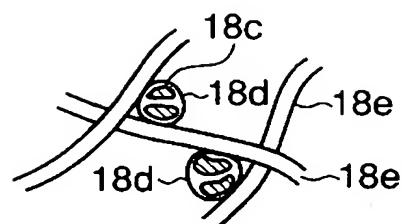


18；ウイルス不活化フィルター

18a；フィルター本体

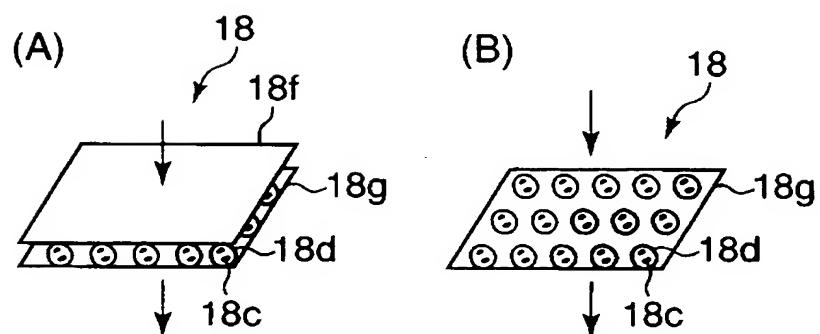
18c；ウイルス不活化剤

【図15】



18c；ウイルス不活化剤

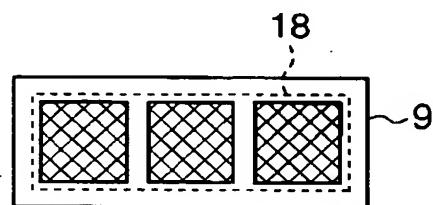
【図16】



18；ウイルス不活化フィルター

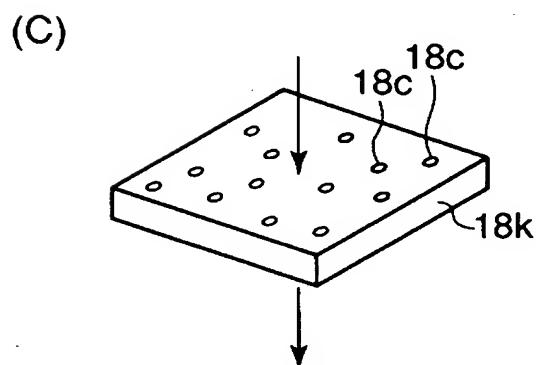
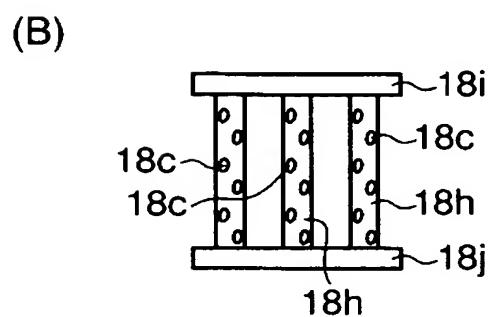
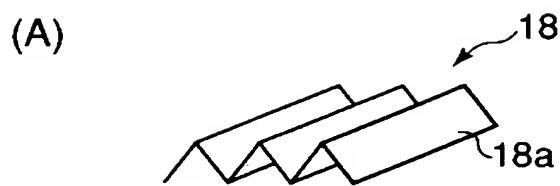
18c；ウイルス不活化剤

【図17】



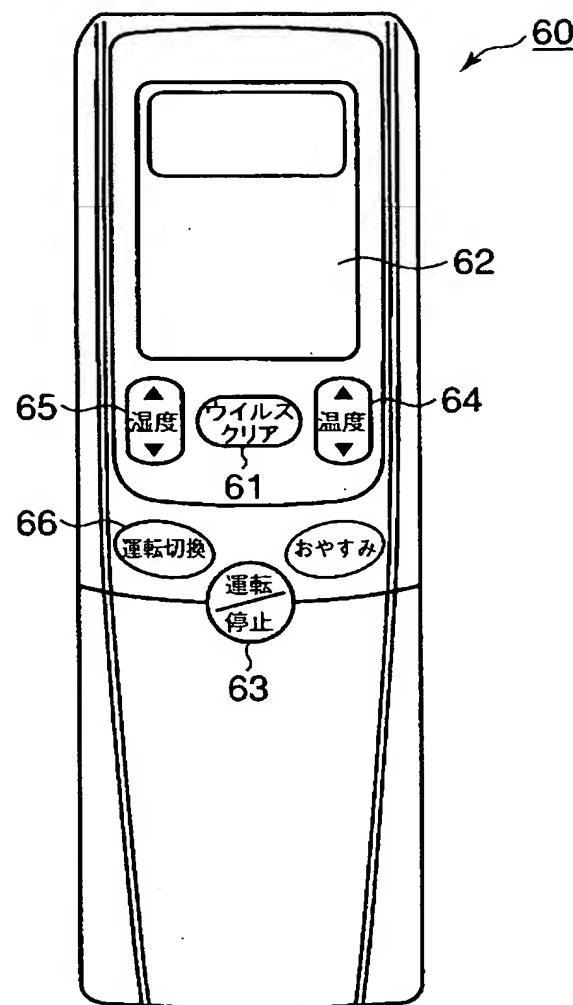
18；ウイルス不活化フィルター

【図18】

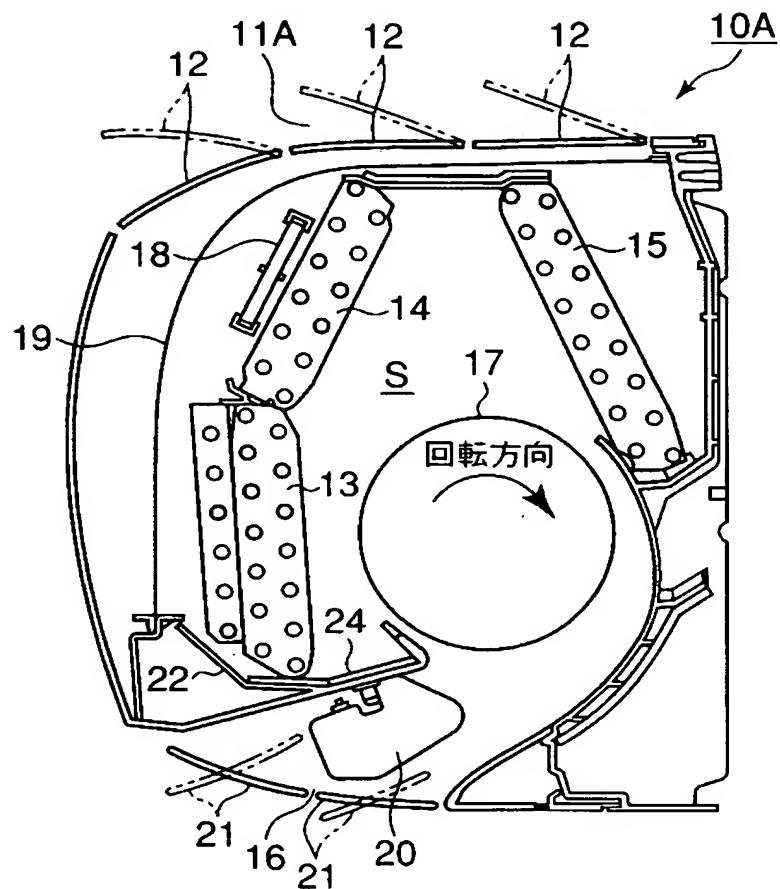


18；ウイルス不活化フィルター  
18a；フィルター本体  
18c；ウイルス不活化剤

【図19】



【図20】

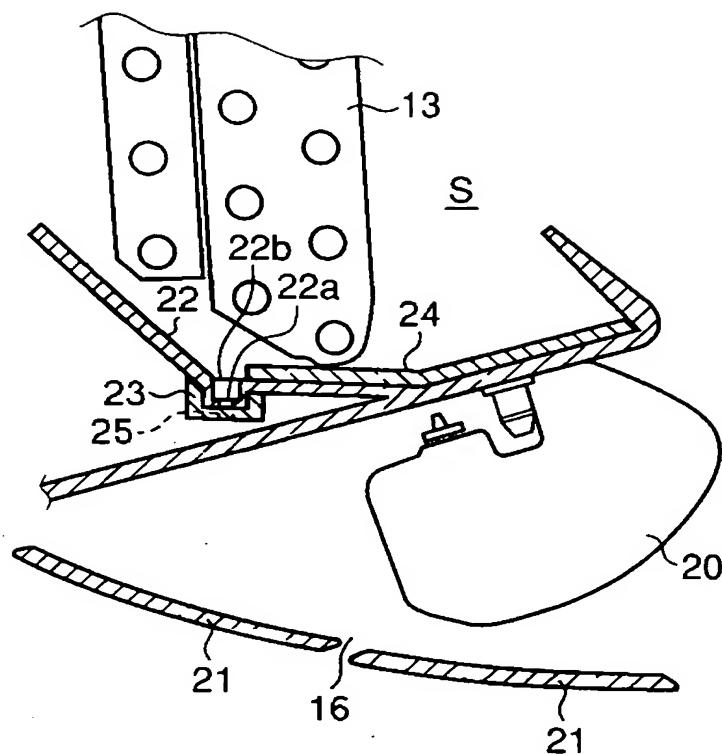


10A；空調用室内ユニット

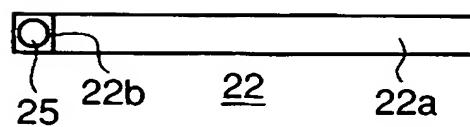
11A；吸込グリル(吸込口)

12；吸込口フラップ(吸込口開閉手段)

【図21】



【図22】



【書類名】要約書

【要約】

【課題】ウイルスを効果的に不活化する不活化剤及び不活化方法を提供する。

【解決手段】タンパク質変性剤およびタンパク質分解酵素から成る群から選択された一つ以上の活性成分を含み、液相においてウイルスを不活化することを特徴とするウイルス不活化剤。

【選択図】 なし

特願 2003-348670

出願人履歴情報

識別番号 [000006208]

1. 変更年月日 2003年 5月 6日

[変更理由] 住所変更

住 所 東京都港区港南二丁目16番5号  
氏 名 三菱重工業株式会社